MUS
4892

HARVARD UNIVERSITY

LIBRARY

OF THE

Museum of Comparative Zoölogy

Entomologische Arbeiten

AUS DEM MUSEUM

G. FREY

MÜNCHEN

Band 4

1953

Schriftleitung: Dr. E. Haaf

EIGENVERLAG, MÜNCHEN 23, OSTERWALDSTRASSE 60a

MUS. COMP. ZOOL.
LIBRARY

NOV 17 1953

HARVARD
UNIVERSITY

Ausgabedatum des IV. Bandes: 1. Oktober 1953

Inhalt

des IV. Bandes, 1953

Seite

Bechyné, Dr. J.: Katalog der neotropischen Eumolpiden (Col. Phytoph. Chrysomeloidea) 26

Breuning, Dr. St.: Verzeichnis der von Dr. J. Bechyné in Französisch Guinea im Jahre 1951 gesammelten Lamiinae (Col. Cerambycidae) 1

Frey, G.: Neue afrikanische Onthophagus (Col. Scarab.) 304

Haaf, Dr. E.: Die afrikanischen Arten der Gattung Trox F. (Col. Scarab.) 1. Beitrag zur Kenntnis der Subfam. Troginae 309

Haaf, Dr. E.: Aus der Chronik des Museums Frey 347

Mandl, Prof. Dr. K.: Zwei bemerkenswerte Cicindela-Aberrationen aus der Sammlung G. Frey 14

Monrós, F.: Aulacoscelinae, eine neue Chrysomeliden-Unterfamilie, mit Beschreibung einer neuen bolivianischen Gattung (Col.) . . 19

Ohbayashi, Kazuo: Eine neue Molorchus-Art aus Japan (Col. Ceramb.) 13

Wittmer, W.: Zwölfter Beitrag zur Kenntnis der neotropischen Malacodermata (Col.) 10

Wolfrum, Dr. P.: Neue Anthribiden von Französisch Guinea (Col.) . . 16

Entomologische Arbeiten

AUS DEM MUSEUM

G. FREY

MÜNCHEN

MUS. COMP. ZOOL.
LIBRARY
NOV 17 1953
HARVARD
UNIVERSITY

Band 4

1953

Schriftleitung: Dr. E. Haaf

EIGENVERLAG, MÜNCHEN 23, OSTERWALDSTRASSE 60a

Die „Entomologischen Arbeiten" dienen als Publikationsorgan für die Mitarbeiter resp. Bearbeiter der wissenschaftlichen Sammlung des Museums G. Frey. Entsprechend den Aufgaben des Museums Frey werden vornehmlich Arbeiten veröffentlicht, die Beiträge zur Förderung der systematisch-morphologischen Coleopterologie darstellen.

Die „Entomologischen Arbeiten" können entweder im Tausch gegen andere entomologische Zeitschriften und Einzelveröffentlichungen oder durch die Naturwissenschaftliche Buchhandlung Dr. E. Reitter, München 15, Waltherstraße 27 bezogen werden.

Die Autoren werden um Beachtung folgender Punkte gebeten:

a) Manuskriptsendungen und Anfragen bezüglich der Drucklegung sind an den Schriftleiter Dr. E. Haaf, Museum G. Frey, Osterwaldstr. 60a in München zu richten.

b) Die Manuskripte sollen druckfertig in Maschinenschrift in doppeltem Zeilenabstand mit breitem Rand auf einseitig beschriebenen Blättern abgefaßt sein.

c) Art- und Gattungsnamen, die in Kursivschrift erscheinen, sind zu unterschlängeln, zu sperrende Textstellen mit unterbrochener Linie zu unterstreichen. Der in Kleindruck erwünschte Text ist am Rande mit einer vertikalen geschlängelten Linie zu kennzeichnen.

d) Textzeichnungen können nur in klischierfertigem Zustand angenommen werden.

e) Die Verfasser sind für Form und Inhalt ihrer Arbeiten allein verantwortlich.

f) Jedem Autor werden 30 Sonder-Abdrucke seiner Arbeit gratis zugesandt.

Verzeichnis der von Dr. J. Bechyné in Französisch Guinea im Jahre 1951 gesammelten Lamiinae

(Col. Cerambycidae)

Von Dr. Stephan Breuning, Paris

Herr G. Frey war so freundlich mir die Ausbeute Bechyné aus Französisch Guinea zur Bestimmung zu überlassen. Im Nachfolgenden gebe ich eine komplette Liste der aufgefundenen Formen und füge am Schluß die Beschreibungen der neuen Formen an. Alle Typen befinden sich in der Sammlung G. Frey.

Ancylonotus tribulus Ol. Région Kindia, Mt. Gangan, 500 m, 29. V. 1951.

Prosopocera lactator F. Région Kindia, Mt. Gangan, 600 m, 18. V. 1951; dtto, 800 m, 20. V. 1951.

Sternotomis pulchra Drury m. *obscura* Voet. Conakry, Camayenne, 17.—19. IV. 1951; Kérouané, 17. VII. 1951.

Tragocephala nobilis F. m. *bassamensis* Thoms. Région Kindia, Mt. Gangan, 800 m, 20. V. 1951.

Armatosterna Buquetiana White. Fouta Djallon, Dalaba. 1200 m, 11. VI. 1951.

Murosternum pulchellum Dalm. Kankan, 1. VII. 1951.

Chariesthes bella Dalm. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 11. VI. 1951; Région Kindia, Damakanga, 2. V. 1951.

Chariesthes analis Jord. m. *Jordani* Breun. Kankan, 2. VII. 1951.

Chariesthes Bechynei sp. n. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 18. bis 22. VI. 1951.

Graciella pulchella Klug. N'Zérékoré, 13.—14. VII. 1951.

Proctocera senegalensis Thoms. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 7. VI. 1951.

Phryneta aurocincta Guér. Région Kindia, Mt. Gangan, 550 m, 16. V. 1951; Frigniabé, 25. V. 1951.

Pterolophia biarcuatoides Breun. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 24. VI. 1951.

Pterolophia leucoloma Cast. Région Kindia, Mt. Gangan, 800 m, 20. V. 1951.

Pterolophia Freyi sp. n. Région Kindia, Mt. Gangan, 800 m, 20. V. 1951.

Apomecyna binubila Pasc. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 16. bis 22. VI. 1951.

Ropica africana Breun. N'Zérékoré, 6. VII. 1951.

Sophronica bicoloricornis Pic m. *major* nov. Région Kindia, Mt. Gangan, 600 m, 18. V. 1951.

Lagrida rufa Jord. N'Zérékoré, 8. VII. 1951.

Hyllisia imitans Duviv. N'Zérékoré, 8. VII. 1951.

Hyllisia stenideoides Pasc. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 8. VI. 1951.

Hyllisia variegata Auriv. N'Zérékoré, 8. VII. 1951.

Anauxesida cuneata Jord. Fouta Djallon, Dalaba, 13.—14. VI. 1951.

Anauxesis calabarica Chvrl. Région Kindia, Damakanya, 2. V. 1951.

Exocentrus undulatofasciatus Lep. et Breun. Région Kindia, Damakanya, 26.—27. IV. 1951.

Glenea (Sg. s. str.) *leucospila* Jord. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 18. VI. 1951.

Glenea (Sg. s. str.) *giraffa* Thoms. Région Coyah, Cercle de Dubrika, 15. IV. 1951; N'Zérékoré, 7.—9. VII. 1951.

Glenea (Sg. s. str.) *vigintiduomaculata* Thoms. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 11. VI. 1951.

Glenea (Sg. *Volumnia*) *apicalis* Chvrl. N'Zérékoré, 7.—9. VII. 1951; Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 18. VI. 1951.

Nupserha vitticollis Kolbe m. *nigroapicalis* Auriv. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 7.—23. VI. 1951; Région Kindia, Mt. Gangan, 900 m, 8. V. 1951; N'Zérékoré, 13. VII. 1951.

Nupserha sexpunctata Chvrl. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 9. bis 26. VI. 1951; Région Kindia, Damakanya, 2. V. 1951; Région Kindia, Seguéia, 13. V. 1951; N'Zérékoré, 9.—13. VII. 1951.

Nupserha sexpunctata Chvrl. m. *bipuncticollis* Breun. Région Coyah, Cercle de Dubrika, 20.—21. IV. 1951.

Nupserha bidentata F. m. *nigrosternalis* Breun. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 9.—22. VI. 1951; Kindia, 9. V. 1951; Région Kindia, Damakanya, 29.—30. IV. 1951; Mt. Gangan, 600 m, 20. V. 1951.

Nupserha bidentata F. m. *quadripunctata* Lep. et Breun. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 15. VI. 1951; N'Zérékoré, 5. VII. 1951.

Nupserha bidentula Dalm. N'Zérékoré, 7. VII. 1951.

Nupserha deusta Dalm. Région Kindia, Mt. Gangan, 900 m, 8. V. 1951; N'Zérékoré, 7. VII. 1951.

Nupserha fasciata Auriv. m. *spinosa* Hintz. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 8.—14. VI. 1951.

Nitocris Lucasi Thoms. m. *comes* Jord. Région Kindia, Mt. Gangan, 800 m, 20. V. 1951.

Nitocris pseudolucasi Breun. Région Kindia, Mt. Gangan, 500 m, 3. VI. 1951.

Nitocris sutureaurea Breun. Région Kindia, Damakanya, 12. V. 1951.

Nitocris occidentalis Breun. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 8. VI. 1951; Région Kindia, Mt. Gangan, 600 m, 18. V. 1951; idem, 800 m, 20. VI. 1951.

Nitocris argenteovittata Auriv. m. *fuscicornis* Breun. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 13.—14. VI. 1951.

Nitocris tibialis Kolbe, Région Kindia, Mt. Gangan, 800 m, 20. V. 1951.

Nitocris tibialis Kolbe, m. *transeuns* Breun. Région Kindia, Mt. Gangan, 800 m, 20. V. 1951.

Neonitocris princeps Jord. Région Kindia, Mt. Gangan, 550 m, 16. V. 1951.

Obereopsis variipes Chvrl. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 22. VI. 1951; Région Kindia, Damakanya, 2. V. 1951; Kankan, 1. VII. 1951; N'Zérékoré, 6. VII. 1951.

Obereopsis guineensis sp. n. Région Kindia, Damakanya, 29 bis 30. IV. 1951.

Obereopsis insignis Auriv. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 18. bis 24. VI. 1951.

Obereopsis insignis Auriv. m. *Lepesmei* Breun. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 16.—23. VI. 1951.

Obereopsis insignis Auriv. m. *nigripennis* nov. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 16. VI. 1951.

Obereopsis Bedynei sp. n. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 9. bis 14. VI. 1951.

Obereopsis Freyi sp. nov. Kankan, 1. VII. 1951.

Obereopsis Freyi Breun. m. *rufoabdominalis* nov. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 18. VI. 1951.

Obereopsis Freyi Breun. m. *nigrolateralis* nov. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 12. VI. 1951; Région Kindia, Mt. Gangan, 800 m, 20. V. 1951.

Phytoecia (Sg. *Blepisanis*) *Freyi* sp. nov. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 22. VI. 1951; Région Kindia, Mt. Gangan, 500 m, 3. VI. 1951.

Phytoecia (Sg. *Pseudoblepisanis*) *analis* F. Région Kindia, Mt. Gangan, 550 m, 1. VI. 1951; N'Zérékoré, 9. VII. 1951.

Phytoecia (Sg. *Pseudoblepisanis*) *analis* F. m. *guineensis* Kolbe, Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 16.—18. VI. 1951; N'Zérékoré, 7. VII. 1951.

Phytoecia (Sg. *Pseudoblepisanis*) *Kolbei* Breun. m. *nigroscutellata* Breun. N'Zérékoré, 9. VII. 1951.

Phytoecia (Sg. *Pseudoblepisanis*) *Kolbei* Breun. m. *flavoabdominalis* Breun. N'Zérékoré, 9. VII. 1951.

Phytoecia (Sg. *Pseudoblepisanis*) *Kolbei* Breun. m. *rufoampliata* nov. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 6. VI. 1951.

Phytoecia (Sg. *Pseudoblepisanis*) *nigriventris* Kolbe, Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 15. VI. 1951.

Hecphora testator Ol. Région Kindia, Pastoria, 22. V. 1951.

Hecphora latefasciata Jord. ssp. *analis* Jord. Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 18. VI. 1951.

Chariesthes (Sg. s. str.) **Bechynei** sp. n.

Langgestreckt. Fühler mehr als um die Hälfte (♂) oder weniger als um die Hälfte länger (♀) als der Körper. Untere Augenloben etwas länger (♂) oder etwas kürzer (♀) als die Wangen. Flügeldecken fein und wenig dicht punktiert. Letztes Abdominalsegment mit ziemlich kleiner Apikalgrube.

Rot, rotbraun tomentiert. Stirn in der oberen Hälfte mit zwei gelben Längsbinden, die seitlich gelegen sind und sich nach rückwärts auf den Scheitel fortsetzen. Eine weiße Querbinde auf jeder Wange. Halsschild mit vier ziemlich breiten, gelben Längsbinden: je eine auf der Scheibe und eine in der oberen Hälfte der umgeschlagenen Seitenteile, sowie mit vier breiten, dunkelbraunen Längsbinden: je eine auf den Seiten der Scheibe und eine in der unteren Hälfte der umgeschlagenen Seitenteile. Flügeldecken ockergelb tomentiert; jede mit drei gelben Längslinien: zwei auf der Scheibe, deren innere verkürzt ist und eine neben dem Seitenrand. Das apikale Fünftel der Decken schwarz und schwarzbraun tomentiert. Die Epipleuren sowie der Randteil des basalen Drittels der Flügeldecke dunkelbraun tomentiert. Unterseite und Beine schwarz, fein silbrig tomentiert; der basale Teil der Vorder- und Mittelschenkel, zuweilen auch der der Hinterschenkel, rot. Fühler schwarz, schwarzbraun tomentiert, die apikale Hälfte des dritten Gliedes sowie die zwei basalen Drittel des vierten gelbrot.

Länge: 8—10 mm. Breite: $2^1/_3$—3 mm.

Type: 1 ♂ von Französisch Guinea: Fouta Djallon, Dalaba,

1200 m, 22. VI. 1951. — Allotype (♀) dtto, 18. VI. 1951; 2 Paratypen dtto, 8. VI. 1951.

Diese Art steht dem *aureovitticollis* Lep. et Breun. nahe, unterscheidet sich aber durch etwas weniger dichte Flügeldeckenpunktierung sowie durch abweichende Färbung des Halsschildes und der Fühler.

Pterolophia (Sg. s. str.) **Freyi** sp. n.

Langoval. Fühler relativ stark, unterseits nicht gefranst, merklich kürzer als der Körper; das erste Glied wenig dicht und fein punktiert, das dritte merklich länger als das vierte, viel länger als das erste. Fühlerhöcker wenig erhaben. Die unteren Augenloben so lang wie die Wangen. Kopf und Halsschild fein und sehr dicht punktiert. Halsschild stark quer, gewölbt, seitlich regelmäßig verrundet, mit zwei sehr kleinen prémédianen Scheibenhöckern bewehrt. Schildchen breit dreieckig. Flügeldecken langgestreckt, gewölbt, vor der Mitte leicht eingezogen und leicht deprimiert, apikal verrundet, dicht und ziemlich grob punktiert. Jede Decke mit einer kurzen postbasalen mäßig hohen Scheibencrista und einer feinen Längscrista in Verlängerung der ersten, die etwas vor der Mitte beginnt und am Beginn des apikalen Drittels endet.

Dunkelbraun, strohgelb, braun untermischt tomentiert. Die Halsschildhöcker dunkelbraun. Die Decken besonders in der Humeralgegend, entlang dem Seitenrand, entlang der Naht in der vorderen Hälfte und auf der postbasalen Crista dunkelbraun tomentiert und mit einer postmedianen dunkelbraunen, gemeinsamen Nahtmakel geziert, die jederseits bis über die Scheibenmitte hinaus reicht. Tibien apikal dunkelbraun. Fühler rotbraun tomentiert; der apikale Teil des ersten Gliedes, das zweite Glied, der basale Teil des dritten und der apikale Teil der Glieder drei bis elf strohgelb tomentiert.

Länge: 5½ mm. Breite: 2 mm.

Type von Französisch Guinea: Région Kindia, Mt. Gangan, 800 m, 20. V. 1951.

Sophronica bicoloricornis Pic m. **major** nov.

Wie die Stammform, aber merklich größer und das fünfte und sechste Fühlerglied basal ebenfalls rot.

Länge: 8 mm. Breite: 3⅔ mm.

Type von Französisch Guinea: Région Kindia, Mt. Gangan, 600 m, 18. V. 1951.

Obercopsis guineensis sp. n.

Sehr langgestreckt und schmal. Fühler fein, um ein Viertel länger als der Körper, das dritte Glied so lang wie das vierte, viel länger als das erste. Untere Augenloben dreimal so lang wie die Wangen. Stirn etwas breiter als einer dieser Augenloben (♀), Kopf und Halsschild sehr dicht und sehr fein punktiert. Halsschild so lang wie breit, seitlich kaum gerundet, mit zwei schwach ausgebildeten Querdepressionen, eine nahe dem Vorderrand, die andere nahe dem Hinterrand. Flügeldecken sehr langgestreckt, apikal schwach ausgeschnitten (der Nahtwinkel spitzig, der Randwinkel in einen kurzen, spitz dreieckigen Lappen ausgezogen), dicht und fein punktiert, die Punkte gereiht. Die Hinterschenkel erreichen die Mitte des dritten Abdominalsegmentes.

Gelbrot, fein gelblich tomentiert. Die rückwärtigen drei Viertel der Flügeldecken dunkelbraun. Die drei ersten Abdominalsegmente ziemlich dunkel braun, aber fein goldig tomentiert. Hinterschienen und Hintertarsen dunkelbraun. Fühler schwarz.

Länge: 9 mm. Breite: 1¾ mm.

Type, ein ♀ von Französisch Guinea: Région Kindia, Damakanya, 29.—30. IV. 1951.

Obercopsis insignis Auriv. m. **nigripennis** nov.

Wie die Stammform, aber die Flügeldecken außer an der äußersten Basis schwarz; die beiden ersten Abdominalsegmente und der größte Teil des dritten Segmentes ebenfalls schwarz.

Type ein ♂ von Französisch Guinea: Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 16. VI. 1951.

Obercopsis Bechynei sp. n.

Sehr langgestreckt und schmal. Fühler fein, mehr als um die Hälfte länger als der Körper, das dritte Glied merklich kürzer als das vierte, merklich länger als das erste. Untere Augenloben viermal so lang wie die Wangen. Stirn schmal, ein Viertel so breit (♂) oder merklich schmäler (♀) als einer dieser Loben. Kopf und Halsschild sehr dicht und sehr fein punktiert. Halsschild so lang wie breit, seitlich kaum gerundet, mit zwei breiten aber schwach ausgebildeten Querdepressionen: die eine vor, die andere hinter der Mitte. Flügeldecken mehr als dreimal so lang wie Kopf und Halsschild zusammen, apikal schwach abgestutzt, dicht und ziemlich fein punktiert, die Punkte gereiht. Hinterschenkel die Mitte des dritten Abdominalsegmentes erreichend.

Gelbrot, fein gelblich tomentiert. Das apikale Fünftel der Flügeldecken schwarz, seitlich die schwarze Färbung noch etwas weiter nach vorne reichend. Fühler schwarz, die äußerste Basis der Glieder fünf bis sieben rötlich.

Länge: 8—9 mm. Breite: 1⅓—1½ mm.

Type, ein ♀, von Französisch Guinea: Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 9. VI. 1951. — Eine Allotype (♂) dtto, 13.—14. VI. 1951.

Obereopsis Freyi sp. n.

Sehr langgestreckt und schmal. Fühler fein, um ein Viertel länger als der Körper, das erste Glied sehr dicht und sehr fein punktiert, das dritte so lang wie das vierte, merklich länger als das erste. Untere Augenloben fast viermal so lang wie die Wangen. Stirn merklich schmäler (♂) oder so breit (♀) wie einer dieser Loben. Kopf und Halsschild sehr dicht und sehr fein punktiert. Halsschild so lang wie breit, seitlich kaum verrundet, mit zwei ziemlich tiefen Querdepressionen: die eine vor der Mitte, die andere hinter der Mitte. Flügeldecken sehr langgestreckt, im apikalen Sechstel eingezogen, apikal schmal schief abgestutzt (die Randecke spitzig vortretend), sehr dicht und ziemlich grob punktiert, die Punkte in den vorderen zwei Dritteln gereiht. Hinterschenkel die Mitte des dritten Abdominalsegmentes erreichend.

Gelbrot, fein gelblich tomentiert. Schläfen schwarz. Auf jeder umgeschlagenen Seite des Halsschildes eine breite, schwarze Längsbinde. Das apikale Viertel der Flügeldecken, die apikale Hälfte des Metasternums und des fünften Abdominalsegmentes, die Schienen, die Tarsen, mit Ausnahme der Klauen, und die Fühler schwarz. Die drei basalen Viertel des sechsten Fühlergliedes rot.

Länge: 9—11½ mm. Breite: 1¾—2½ mm.

Type, ein ♀, von Französisch Guinea: Kankan, 1. VII. 1951.

Obereopsis Freyi Breun. m. **rufoabdominalis** nov.

Wie die Stammform, aber die Metepisternen schwarz. Auf dem Metasternum ist die schwarze Färbung auf zwei große rückwärtige Seitenmakeln reduziert. Letztes Abdominalsegment ganz gelbrot. Die Fühlerglieder vier bis acht und die basale Hälfte des neunten rot.

Type, ein ♂, von Französisch Guinea: Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m. 18. VI. 1951.

Obereopsis Freyi Breun. m. **nigrolateralis** nov.

Wie m. *rufoabdominalis* Breun., aber das ganze apikale Drittel der Flügeldecken sowie das seitliche Drittel des mittleren Drittels schwarz. Metepisternen gelbrot. Fühler zuweilen ganz schwarz.

Type, ein ♀, von Französisch Guinea: Région Kindia, Mt. Gangan, 800 m, 20. V. 1951. — Eine Paratype von Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 12. VI. 1951.

Phytoecia (Sg. *Blepisanis*) **Freyi** sp. n.

Langgestreckt. Fühler um ein Viertel länger als der Körper; das erste Glied kurz und wenig dick, das dritte so lang wie das vierte, merklich länger als das erste. Untere Augenloben fast dreimal so lang wie die Wangen. Stirn merklich breiter (♂) oder mehr als um die Hälfte breiter (♀) als einer dieser Loben. Kopf und Halsschild sehr dicht und sehr fein punktiert. Halsschild schwach quer. Schildchen halbrund. Flügeldecken langgestreckt, mäßig gewölbt, apikal verrundet, dicht und ziemlich grob punktiert, apikal feiner werdend, in den ersten zwei Dritteln gereiht.

Schwarz, fein braunschwarz tomentiert. Die vorderen zwei Drittel der Flügeldecken gelb und fein gelblich tomentiert. Die Fühlerglieder fünf bis sieben und die apikale Hälfte des vierten rot.

Länge: $6\frac{1}{2}$—7 mm. Breite: $1\frac{1}{4}$—$1\frac{1}{2}$ mm.

Type, ein ♂, von Französisch Guinea: Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 22. VI. 1951. — Eine Allotype (♀) Région Kindia, Mt. Gangan, 500 m, 3. VI. 1951.

Diese Art steht der *Phytoecia orientis* Auriv. nahe, unterscheidet sich durch den Mangel von kahlen Stellen auf der Halsschildscheibe, im apikalen Drittel gröber punktierte Flügeldecken, ganz schwarze Beine und teilweise rote Fühler.

In meiner Bestimmungstabelle der Gattung *Phytoecia* Untergattung *Blepisanis* (1951, Ent. Arb. Mus. Frey II, p. 30) schiebt sich diese Art bei der Nummer 68 ein und unterscheidet sich von *orientis* Auriv. durch die oben angeführten Merkmale.

Phytoecia (Sg. *Pseudoblepisanis*) **Kolbei** Breun. m. **rufoampliata** nov.

Wie m. *nigroscutellata* Lep. et Breun. (1952, Mém. Inst. Franc. d'Afr. noire, no. 19, fasc. 1, p. 64; 1951, Ent. Arb. Mus. Frey, II, p. 445), aber die Abdominalsegmente vier und fünf, das dritte Segment außer basal, und die Seitenteile der beiden ersten Segmente gelbrot. Fühlerglieder vier bis neun, außer apikal, hellrot.

Type, ein ♂, von Französisch Guinea: Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 6. VI. 1951.

In meiner Bestimmungstabelle der Gattung *Phytoecia* Sg. *Pseudoblepisanis* (1951, Ent. Arb. Mus. Frey, II, p. 35) schiebt sich diese Varietät bei no. 34 ein und unterscheidet sich von *Kolbei* m. *nigroscutellata* Breun. durch die oben angeführten Merkmale.

Zwölfter Beitrag zur Kenntnis der neotropischen Malacodermata (Col.)

Von W. Wittmer, Buenos Aires

Die nachfolgend zur Beschreibung gelangenden neuen Arten entstammen einer Bestimmungssendung, welche ich Herrn Dr. J. Rácenis, Universidad Central de Venezuela, Facultad de Ciencias Fisicas y Matematicas, Escuela de Ciencias, Departemento de Biologia, Caracas, wo auch die Holotypen aufbewahrt sind, verdanke. Diese Koleopterengruppe ist noch verhältnismäßig wenig in Venezuela gesammelt worden, andererseits ist die Fauna der angrenzenden Länder sehr reich, sodaß wir noch mit manchen schönen und interessanten Funden aus diesem Lande rechnen können. Für die freundliche Überlassung von Dubletten für meine Sammlung sei an dieser Stelle Herrn Dr. J. Rácenis herzlichst gedankt.

Cantharidae

Discodon racenisi nov. spec. ♀. Kopf, Augen, (Wangen und Clypeus, welche etwas aufgehellt sind, ausgenommen), Fühler, Kiefertaster, Abdomen, ein Längsband auf jeder Flügeldecke von der Basis bis zur Spitze, (Naht, Schultern und Seiten bleiben gelb), Spitzen der Tibien und Tarsen dunkelbraun bis schwarz, Rest gelb bis orangegelb.

Kopf mit den Augen nur wenig schmäler als der Halsschild, Stirne glatt, glänzend. Fühler nicht sehr lang, wenig dick, 2. Glied klein, 3. mehr als doppelt so lang wie das 2., 4. und folgende ungefähr so lang wie das 3. Halsschild breiter als lang, Seiten fast parallel, vor der Mitte schwach eingedrückt, Vorderecken mit dem Vorderrand vollständig verrundet. Basalecken stumpf, Oberfläche glatt, glänzend, mit vereinzelten Haarpunkten. Flügeldecken runzlig gewirkt mit Spuren von 1 bis 2 Längsrippen, Behaarung ziemlich dicht, kurz, schräg abstehend.

Länge: 9 mm.

Fundort: Venezuela, Sierra de Avila 1. 5. 1950, leg. Dr. J. Rácenis. Dem Entdecker gewidmet.

Neben *D. bilineatum* (Boh.) zu stellen, der ähnlich gefärbt ist und wie folgt unterschieden werden kann:

D. bilineatum (Boh.)	**D. racenisi** nov. spec.
Halsschild nach vorne deutlich, schwach verengt, Seiten leicht gerundet, Vorderecken deutlich, nicht mit dem Vorderrand verrundet.	Halsschild mit fast parallelen Seiten, vor der Mitte leicht ausgerandet, Vorderecken mit dem Vorderrand vollständig verrundet.
Das schwarze Längsband der Flügeldecken ist an der Basis breiter und bedeckt die Schulterbeulen.	Das schwarze Längsband der Flügeldecken ist an der Basis schmäler und bedeckt die Schulterbeulen nicht.
Tibien ganz gelb, Basis der Mittel- und Hintertarsen oft gelb.	Spitzen der Tibien und alle Tarsen vollständig dunkelbraun bis schwarz.

Malthaster venezolanus nov. spec. Braun, Wangen und Clypeus leicht aufgehellt, Halsschild gelb, wobei am Vorderrand oft der Hinterkopf durchscheint, dadurch sieht es aus, als ob diese Stelle angedunkelt sei, Beine ebenfalls etwas heller als der übrige Körper. Fühler braun, die zwei letzten Glieder gelb.

Kopf mit den Augen etwas breiter als der Halsschild, Oberfläche leicht gewölbt, schwach körnig gewirkt, zwischen den Augen eine kurze, ziemlich tiefe Längsfurche. Fühler kräftig, verhältnismäßig kurz, leicht flachgedrückt und dadurch breiter erscheinend, 2. Glied äußerst kurz, doppelt so breit wie lang, 3. etwas kürzer als das 4., 5. eine Spur länger als das 4., 6. und folgende ebenfalls etwas länger als das 4. Halsschild nur wenig breiter als lang, fast rechteckig, Seiten fast gerade, nur leicht gerundet, Basal- und Vorderecken gleichförmig stumpfwinklig, Oberfläche flach, deutlich zerstreut punktiert mit glänzenden Zwischenräumen. Flügeldecken leicht klaffend, sie bedecken die häutigen Flügel vollständig, gegen die Spitzen sind sie etwas zusammengerollt, körnig gewirkt, ziemlich dicht, kurz, dunkel wie der Untergrund behaart.

Länge: 5—5,5 mm.

Fundort: Venezuela. El Junquito (Caracas), Juli und Oktober 1949, leg. Marcuzzi. Paratype in meiner Sammlung.

Unterscheidet sich von *M. suturalis* Gorh. leicht durch die einfarbig graubraunen Flügeldecken und den gelben Halsschild. Teile, die bei *suturalis* mit einer hellen Längsbinde, bzw. mit einer schwarzen Zeichnung versehen sind.

Chauliognathus suturiferus nov. spec. ♀ schwarz oder schwarzbraun, Wangen und Fühlerbasis rötlich, Halsschild gelborange mit einer ziemlich breiten, schwarzen Längsmakel, welche den Vorderrand meistens, nicht aber den Basalrand berührt, gegen die Basis ist die Makel etwas verbreitert und in der Mitte vor dem Schildchen oft, wenig tief gespalten, Schildchen und ein schmaler Nahtrand an den Flügeldecken von der Basis bis zu den Spitzen gelblich, Seiten des Abdomens ebenfalls gelblich.

Kopf mit den Augen schmäler als der Halsschild, mit feinen Haarpunkten ziemlich dicht besetzt. Fühler nicht sehr lang, 2. Glied knötchenförmig, breiter als lang, 3. eine Spur kürzer als das 4., 5. und 6. etwas kürzer als das 4. Halsschild kaum breiter als lang, alle Ecken stark gerundet, Vorderecken stärker als die Basalecken, diese mit dem Vorderrand fast vollständig verrundet, Seiten stark gerundet, die breiteste Stelle ist kurz vor der Mitte, Scheibe glatt, glänzend, mit je einer stark ausgeprägten Längsbeule neben der Mitte, in der basalen Hälfte. Die Flügeldecken bedecken die häutigen Flügel knapp, gegen die Spitze stark verschmälert, klaffend, Punktierung ziemlich dicht und grob, Behaarung äußerst kurz, greis, fast anliegend.

Länge: 7 mm.

Fundort: Venezuela, Ortiz Guarico 2. 7. 1950, leg. Roze. Allotype in meiner Sammlung.

Die Art erinnert etwas an den weitverbreiteten *Ch. brevelineatus* Pic, doch sind die Flügeldecken bei der neuen Art etwas länger, stärker punktiert, der Halsschild fast rund, währenddem er bei *brevelineatus* mehr quadratisch ist, mit den Seiten gegen die Basis deutlich verengt.

Eine neue Molorchus-Art aus Japan
(Col. Ceramb.)

Von Kazuo Ohbayashi

Molorchus (s. str.) **hattorii** n. sp.

♀. — Einfarbig schwarz, etwas blau schimmernd. Der ganze Körper mit weißlichen, langen, abstehenden Haaren spärlich besetzt. Kopf zwischen den Fühlern leicht eingedrückt, ziemlich dicht punktiert. Die Augen liegen nahe der Basis der Mandibeln. Fühler viel kürzer als der Körper und erreichen nur die Basis des 3. Abdominalsegmentes; das 1. Glied ist gegen die Spitze allmählich verdickt, so lang wie das 3. Glied, das 3. etwas länger als das 4. und etwas kürzer als das 5., Glieder 5 bis 11 beinahe gleich lang. Halsschild viel länger als breit, hinter der Mitte am breitesten, an der Basis stark eingeschnürt, nach vorn etwas verschmälert; auf der Scheibe mit drei glatten Längsschwielen, eine längs der Mitte kurz gefurcht, die übrigen zwei auf beiden Seiten vor der Mitte, bisweilen sind diese Schwielen schmäler und nicht gefurcht; an den Seiten hinter der Mitte leicht gehöckert, zwischen diesen sehr dicht, sehr grob und tief punktiert. Schildchen schmal, sehr fein punktiert. Flügeldecken verkürzt, aber länger als der Halsschild, sie erreichen die Mitte des 1. Abdominal-Segmentes, nach hinten sind sie allmählich schmäler, an der Naht ziemlich klaffend, an der Spitze abgerundet; mäßig fein aber sehr dicht punktiert, die Zwischenräume der Punkte etwas kleiner als diese. Beine mäßig schlank, Schenkel gegen die Spitze etwas verdickt; Hinterschenkel überragen etwas die Basis des 4. Abdominalsegmentes; erstes Glied der Hintertarsen so lang wie das zweite und dritte Glied zusammen.

♂ unbekannt.

Länge: 6,5—8 mm.

Fundort: Type 1 ♀, Inadanoborito, Tokyo, 18. IV. 1951, gesammelt von H. Hattori (in der Sammlung des H. Hattori); Paratype, 1 ♀, Tsukechi, Gifu, 3. V. 1952, gesammelt von H. Ohira (in meiner Sammlung). Von allen bekannten *Molorchus*-Arten durch die einfarbig schwarze Färbung des Körpers verschieden. Ich benenne diese Art zu Ehren des Herrn Hitoshi Hattori.

Zwei bemerkenswerte Cicindela - Aberrationen aus der Sammlung G. Frey, München

(Col. Carab.)

Von Prof. Dr. Karl Mandl, Wien

Bei Durchsicht des Cicindelen-Materials der Sammlung G. Frey, München, das eine beachtliche Höhe erreicht hat, fand ich zwei *Cicindela*-Aberrationen, die wert sind, einem größeren Kreis zur Kenntnis gebracht zu werden. Ich verzichte von vorneherein auf jede Namensgebung, da damit der Wissenschaft nicht gedient ist, und der Ballast der mitzuschleppenden Literatur nur unnötig vermehrt werden würde. Die erste Aberration betrifft eine *C. soluta* Dej. und zwar die an sich sehr selten in Sammlungen enthaltene ssp. *Nordmanni* Chd., die mit zwei weiteren normalen Exemplaren ganz schlicht unter *C. hybrida* steckte. Das Charakteristikum von *Nordmanni* ist die bizarre Zeichnung, die in eigentümlicher Weise die Tendenz hat, sich mehr oder weniger in der Längsrichtung der Flügeldecken zu erstrecken. Die vorliegende Form zeigt nun eine scheinbare Zweiteilung des Außenastes der Mittelbinde, sodaß diese die Form eines Gamma, das schief in die Scheibe hineinragt, erhält. Die Zeichnungsanomalität kommt dadurch zustande, daß der herabsteigende Ast der Hm-Makel sich mit dem Außenteil der Mittelbinde vereinigt, wodurch diese gegabelt erscheint, also die Form eines Gamma annimmt. Der Fundort aller drei Exemplare ist insofern auch interessant, als auch sie aus der gleichen Gegend stammen, wie alle mir bisher zu Gesicht gekommenen *Nordmanni*, nämlich aus Oleszky (am Fundortzettel steht „Aleschi"), in der Ukraine. Es scheinen tatsächlich alle anderen in der Literatur erscheinenden Fundortsangaben falsch zu sein (siehe meinen Aufsatz „Über den Wert und Unwert von Fundortsangaben", Zentralblatt für das Gesamtgebiet der Entomologie, 3. Jahrgang, S. 39—42).

Die zweite Aberration betrifft eine *C. hybrida magyarica* Roeschke. Von diesen Subspecies ist es bekannt, daß sie, besonders in Süd-

ungarn, sehr stark zur Verbreiterung der Zeichnung neigt. Beuthin hat eine Aberration, bei der infolge dieser Verbreiterung eine Verbindung des Hm-Mondes mit der Mittelbinde am Seitenrande eintritt, als ab. *Merkli* beschrieben. Die mir vorliegende Aberration zeigt nun diese Verbindung nicht nur zwischen der sehr breit gewordenen Mittelbinde und dem Hm-Mond, sondern auch eine solche mit dem ebenfalls sehr breiten Ap-Mond, also eine cfl-Form. Der Randsaum wird hiedurch besonders breit, so daß das Tier der ab. *Pallasi* Fisch. der ssp. *Sahlbergi* Fisch. täuschend ähnlich wird.

Neue Anthribiden von Französisch Guinea (Coleoptera)

Von Dr. P. Wolfrum

Nessiabrissus amerus spec. nov.

♂. Absentia carinae lateralis pronotalis ab omnibus speciebus distingendus. Obscurobrunneus, partim rufovel flavobrunneus, sparsim griseo pubescens, elytris indistincte griseo signatus. Rostrum brevius latitudine, basi medio indistincte carinatum. Oculi minutissime sinuati. Pronotum ante carinam sine impressionibus. Pygidium apice rotundatum, brevius latitudine. Metasternum tuberculo instructum. Segmentum 1 tarsorum anticorum longitudine segmentorum 2 + 3.

Das Grundchitin ist größtenteils dunkelbraun; rotbraun bis gelbbraun sind: Mandibeln mit Ausnahme der Spitze und der schmalen Ränder, Oberlippe, Vorder- und Seitenrand des Rüssels, Vorderrand des Halsschildes, auf den Flügeldecken von den gelbroten Schultern ein rötlicher Streifen, der nach hinten dunkler wird, hinter der Mitte mit der anderen Seite sich vereinigt und die ganze Flügeldeckenspitze einnimmt, so daß auf den Flügeldecken ein dreieckiges Feld von der Basis bis zur Mitte und der Seitenrand hinter der Schulter bis zum Absturz dunkelbraun bleibt. Abgesehen von der gelbroten Schulter sind die Gegensätze zwischen Hell und Dunkel unscharf und wenig auffallend. An den braunen Fühlern sind 2 Basalglieder gelb, an den Beinen die Knie und das Basaldrittel der Tibien gelbbraun, die Vorder- und Mittelschenkel auf der Unterseite heller, ebenso wie die äußerste Basis des 1. Tarsalglieds und teilweise das Klauenglied. Der Zahn an der Klaue der Mitteltarsen halb so lang wie die Klaue.

Der ganze Körper ist mit einer sehr spärlichen grauen Pubescenz bedeckt, die sich nur auf den Flügeldecken zu einer undeutlichen, wahrscheinlich variabeln Zeichnung etwas verdichtet in der Weise, daß in der Mitte und vor dem Absturz je ein schmaler, grauer Streifen von Seite zu Seite erkennbar ist, und außerdem an der Begrenzung des dunklen Basalfeldes, auf der Scheibe und vor der Spitze graue Haarverdichtungen sich befinden.

Kopf, Pronotum und Prothorax rugulos punktiert. Rostrum $^2/_3$ so lang wie breit, am verrundeten Vorderrand in der Mitte abgestutzt, nicht gebuchtet, die Seiten nahezu parallel, nur über der Fühlergrube leicht erweitert, Rüsselmitte mit schwacher Längserhebung, daneben leicht vertieft, an der Basis mit Rudiment eines Mittelkiels. Borsten der Fühlerkeule so lang wie das Endglied. Stirn $^1/_4$ so breit wie der Rüssel, breiter als bei *basimacula* Jord. Auf dem Halsschild ist der Querkiel der Flügeldeckenbasis stark genähert, in der Mitte schwach konkav (d. h. zum Schildchen hingezogen), gegen die Seiten etwas konvex und vor dem Ende mit kurzer konkaver Schwingung. Auf dem abfallenden Teil der Halsschildbasis zwischen Kiel und eigentlichem Basalrand (bei anliegendem Halsschild schwer sichtbar) ist die Praebasalcarinula gut ausgebildet, sie berührt in der Mitte den Basalrand und vereinigt sich außen in spitzem Winkel mit dem Hauptkiel, der kurz (etwa 1 mm) nach der Vereinigung endigt, während er bei allen andern Arten der Gattung sich noch ein Stück schräg nach unten oder vorwärts fortsetzt und einen Seitenkiel bildet. Diese neue Art hat also nur die Spur eines Ansatzes eines Seitenkiels und ist praktisch ohne solchen.

In die Jordan'sche Tabelle, Ent. Mitt. XL, 1922, p. 145 ist die neue Art, abgesehen vom Fehlen der Seitenkiele, was sie von allen Arten unterscheidet, in die Gruppe mit kurzem 1. Vordertarsenglied, Prosternum mit groben Punkten in der Mitte, Pronotum ohne Eindrücke vor dem Kiel einzureihen; die Stirn ist breiter als in dieser Gruppe und die Augen sind kaum merklich ausgerandet. Long. (c. excl.): 2,5 mm. Typus im Museum G. Frey.

1 ♂, Expedition Mus. G. Frey, Franz. Guinea, Fouta Djallon, Dalaba, 1200 m, 22. 6. 51, leg. Bechyné durch Lichtfang an einer gefällten Akazie im Wald.

Phloeobius epimeces spec. nov.

♀. Supra luteo pubescens, albo-guttatus vel-tessellatus, pronoto alboguttato, elytris, interstitiis alternatim albo-nigro tessellatis; infra medio griseo-pubescens, ad latera plusminusve lutens. Frons indistincte sulcata; pronotum medio longitudinaliter rugatum, ad latera rugoso-punctatum. Pygidium parvum. Segmenta abdominalia antepygidialia angulis simplicibus, non prominentibus. Segmentum tarsale tertium dilatatum.

Long.: 8,2 mm (7,0 mm sine cap.); lat.: 3,3 mm.

1 ♀ Dehra-Dun 1940—1945, Kumaon Himalaya, leg. Liesenfeldt. Typus in Museum G. Frey.

Die Oberseite ist deutlicher weiß gefleckt als bei den meisten asiatischen Arten, auch fehlt ein großer Apikal- oder Discalfleck. An der Grenze zwischen Rüssel und Stirne ist ein weißer strichförmiger Fleck, die Augenränder schmal weiß. Auf dem Halsschild runde weiße Tupfen (ca. 25) innerhalb der braunen Behaarung, die an den Seiten dunkler, gegen die Spitze heller ist. Auf den Flügeldecken sind die Zwischenräume 2, 4, 6, 8, 10 braungelb gestreift, die Zwischenräume 1, 3, 5, 7, 9, 11 weiß-schwarz gewürfelt. Die Würfelung der äußeren Zwischenräume ist ebenso deutlich wie die der inneren. Pygidium braun, auf der Mittellinie heller. Fühler und Beine schwärzlich, dünn grau behaart, Keule braun. Kopf an der Unterseite mit Querfurche zwischen Kehle und Lippenträger. Rüssel an der Spitze flach ausgerandet, etwa wie bei *lutosus* Jord. Rüsselbasis neben der undeutlichen Mittelvertiefung mit zwei undeutlichen kurzen Kielen. Stirne $^1/_3$ so breit wie der Rüssel, längsrunzelig. Körper mit parallelen Seiten. Halsschild gewölbt, ohne Eindruck auf der Scheibe, der feingekerbte Seitenrand vor der Basis leicht ausgebuchtet, Halsschildmitte mit flachen Längsrunzeln, an den Seiten feinrunzelig punktiert. Flügeldecken gewölbt, nicht abgeplattet, Subbasalbeulen kaum erkennbar, Schulterbeulen klein. Pygidium breiter als lang. Fühler die Mitte der Flügeldecken nicht ganz erreichend, Glied 2 das längste, Glied 2—6 allmählich an Länge abnehmend, 8 halb so lang wie 2, 9—11 wenig länger als 8, 10 $2^1/_2$ mal so lang wie breit, sehr wenig kürzer als 11. Tibien innen an der Apikalhälfte mit hellbräunlichen steifen Härchen, die etwas länger als die graue Grundbehaarung sind, das 3. Tarsalglied erweitert, aber nicht so stark wie bei *alternans* Wied., *lutosus* Jord., *stenus* Jord., doch stärker als bei *gigas* F., *nigroungulatus* Gyllh., *pallipes* Jord., *pilipes* Jord. Durch die flachen Längsrunzeln auf der Scheibe des Halsschildes unterscheidet sich die neue Art, soweit mir bekannt, von allen anderen *Phloeobius*-Arten, die gerunzelt punktiert oder quergerunzelt sind.

Wie weit die neue Art dem mir unbekannten *albimaculatus* Allard nahe kommt, kann ich zur Zeit nicht entscheiden, da die Originalbeschreibung zu wenig Angaben über die Struktur enthält.

Aulacoscelinae, eine neue Chrysomeliden-Unterfamilie, mit Beschreibung einer neuen bolivianischen Gattung (Col.)

Von F. Monrós

Instituto Miguel Lillo, Universidad Nacional de Tucumán, Argentina.

Mein Freund Jan Bechyné, der im Museum G. Frey (München) über einige Chrysomeliden-Unterfamilien arbeitet, sandte mir ein sehr interessantes Tier aus Bolivien, welches seiner Meinung nach mit *Hornius* Fairm. verwandt zu sein scheint und zu den Eumolpinen gehört. Die Untersuchung dieses Materials hat mich davon überzeugt, daß es sich um eine *Aulacoscelis* nahestehende und noch unbeschriebene Gattung handelt, und daß für beide eine neue Unterfamilie errichtet werden muß.

Aulacoscelis ist eine kleine zentralamerikanische Chrysomeliden-Gattung, deren systematische Stellung unklar ist und die schon in verschiedene Unterfamilien gestellt wurde (Monrós, Acta Zool. Lill. 7. 1949, 547). Die Gattung besitzt jedoch so viele und so wichtige eigene Merkmale, daß ich es für besser halte, eine neue Unterfamilie aufzustellen, in welcher auch die unten beschriebene Gattung ihren Platz findet. Die Stellung der neuen Unterfamilie scheint zwischen *Sagrinae* und *Chrysomelinae* zu sein, als Verbindung zwischen beiden, ebenso wie z. B. die Orsodacninen, die Sagrinen mit den Eumolpinen über *Syneta-Hornius* verbinden.

Aulacoscelinae nov. subfam.

Länglich, wenig gewölbt und fast parallelseitig.

Schwach chitinisiert. Unterseite behaart.

Prognath. Clypeus von der Stirn durch eine deutliche Querfurche getrennt. Augen gerundet, nicht stark vorspringend, nicht eingebuchtet, vom Vorderrande des Prothorax durch einen kurzen Hals getrennt. Fühler dick fadenförmig, länger als Kopf und Halsschild zusammen, an den Seiten des Kopfes vor den Augen eingelenkt. Taster nicht abgestutzt. Zunge ziemlich tief ausgeschnitten, häutig. Kopf ohne mittlere Längsfurche.

Halsschild an der Basis nicht ganz so breit wie die Flügeldecken, an den Seiten deutlich und ihrer ganzen Länge nach gerandet. Vorderhüften hinten geschlossen. Vorderbrust eng, aber doch deutlich zwischen den Hüften sichtbar. Schienen mit zwei Endspornen. Tarsen ohne Empodium. Drittes Tarsenglied schwach zweilappig. Klauen einfach und divigierend. Hinterschenkel nicht verdickt und nicht gezähnt. Flügeldecken länger als der Hinterleib; unregelmäßig punktiert. Flügelgeäder vom Chrysomelinen-Typ. Hinterhüften genähert. Metendosternit vom *Eupoda*-Typ. Hinterleib mit fünf sichtbaren Sterniten, von denen das erste nicht über die Seiten der Hinterbrust herausragt. Männlicher Genitalapparat (nur von *Aulacoscelis* bekannt); Spitze des Dorsalfortsatzes des Tegumens einfach; letzteres bildet einen Ring mit einem langen mittleren Ventralfortsatz.

Entwicklungsstadien unbekannt.

Verbreitung: Bolivien, Zentral- und südwestliches Nordamerika.

Typische Gattung: *Aulacoscelis* Chevr.

Die neue Unterfamilie unterscheidet sich von den *Eupoda* durch die Form des Halsschildes und von den Chrysomelinen (die einzige andere Unterfamilie mit der sie verwechselt werden könnte) durch die tief zweilappige Zunge und den kurzen Hals.

Crowson betrachtete schon in seiner ausgezeichneten Arbeit über die Gattungen der Sagrinen (Trans. R. Ent. Soc. Lond. 1946, pp. 75—115) die Möglichkeit, für *Aulacoscelis* eine besondere Unterfamilie aufzustellen. Die Entdeckung einer zweiten Gattung dieser Gruppe mit ähnlichen allgemeinen Merkmalen aus einem anderen Gebiet, gibt meiner Ansicht nach *Crowson*'s Auffassung recht.

Die Aulacoscelinen stellen vom phylogenetischen Standpunkt aus eine bemerkenswerte Gruppe dar. Es ist möglich, daß sie ein Verbindungsglied zwischen jenen primitiven Chrysomeliden, die jetzt etwas unnatürlich als *Eupoda* zusammengefaßt werden und einigen wenig spezialisierten Zweigen der *Chrysomelinae* darstellen.

Die Gattung *Aulacoscelis* hat ihre Hauptverbreitung im sonorischen Gebiet, was in diesem Zusammenhange mit ihrer niedrigen Entwicklungsstufe gut übereinstimmt. Die Entdeckung eines neuen Vertreters dieser Reliktengruppe mitten im neotropischen Gebiete von Santa Cruz (Bolivien) erfordert gewisse Änderungen in den Auffassungen über die Beziehungen zwischen den verschiedenen Unterfamilien der Blattkäfer.

Die Unterfamilie *Aulacoscelinae* vereinigt grundlegende Merkmale der *Eupoda* mit jenen anderer Chrysomeliden-Gruppen. Ähn-

liche Verhältnisse findet man bei *Syneta*, die entweder als *Orsodacninae* (*Eupoda*) oder als *Eumolpinae* (*Cyclica*) aufgefaßt werden kann; *Hornius*, *Stenomela* und vielleicht auch *Psathyrocerus* stellen unter den amerikanischen Formen weitere Beispiele dar. Dies gibt Veranlassung dazu, die Berechtigung der Eupoden zu überprüfen. Unter *Eupoda* hat man die Grundformen der Chrysomeliden vereinigt, aus welchen die höher entwickelten Unterfamilien hervorgingen. Die Abgrenzung der *Eupoda* hängt demnach hauptsächlich vom Standpunkt des betreffenden Bearbeiters ab. Aus Bequemlichkeitsgründen und auch um unnötige Änderungen zu vermeiden, kann man trotzdem *Eupoda* vorläufig beibehalten.

Gattungstabelle der Aulacoscelinae:

1. Hinterleib so lang wie die Flügeldecken und so stark chitinisiert wie der Rest des Körpers. Vorderhüften-Trochantin im vorderen Außenwinkel sichtbar. Hinterhüften normal. Flügeldeckenscheibe glatt. . . . . **Aulacoscelis**

— Hinterleib viel kürzer als die Flügeldecken und nur wenig chitinisiert. Vorderhüften-Trochantin unsichtbar. Hinterhüften in einen großen dreieckigen abgeflachten Fortsatz nach hinten verlängert. Jede Flügeldecke mit zwei Querwülsten. . . . . **Janbechynea**

Janbechynea gen. nov.

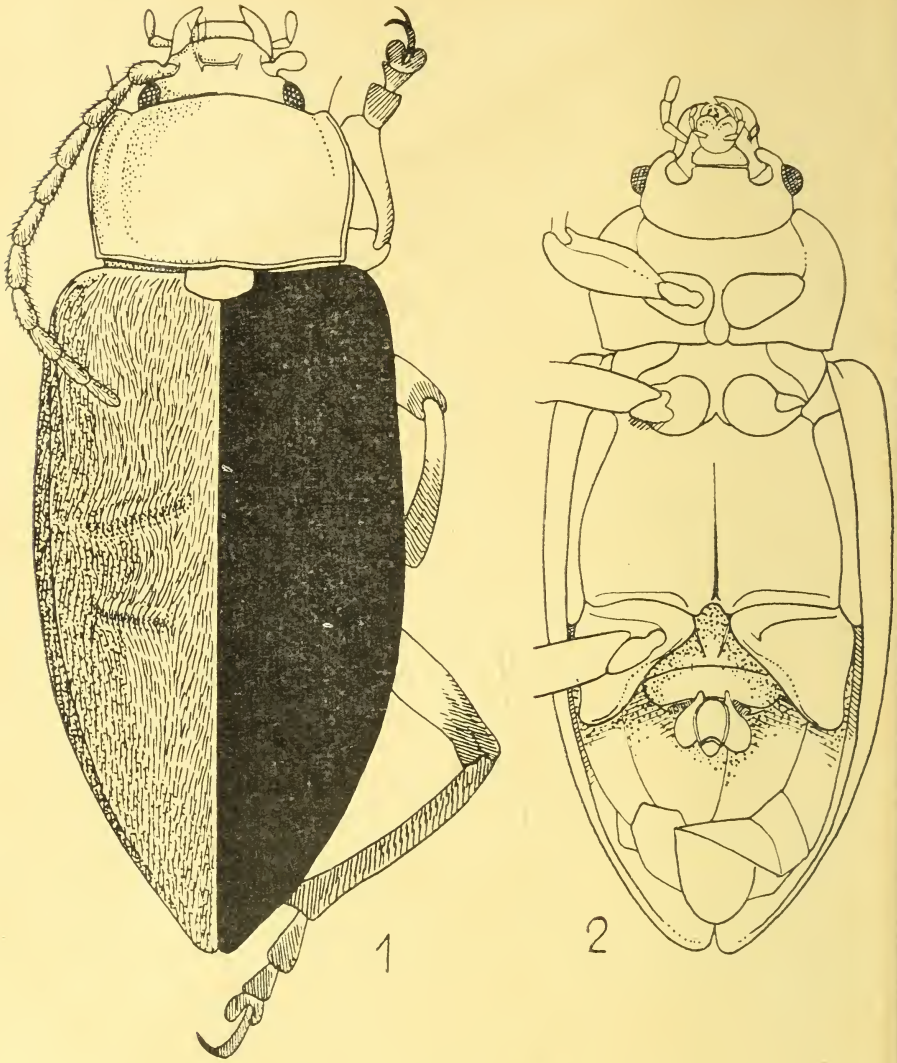
Gattungstyp: *J. paradoxa;* monotypisch.

♀. Ähnlich wie *Aulacoscelis*, jedoch bedeutend größer und stärker. Hinterhüften dreieckig erweitert. Hinterleib nicht stark chitinisiert und auffallend verkürzt (bei Museumsexemplaren). Flügeldecken mit Querwülsten.

Janbechynea paradoxa n. sp.

♀. 15,5 × 6 mm, langgestreckt, nach hinten etwas zugespitzt, vom Aussehen einiger andiner *Chalcocephala* (*Eumolpinae*) und gefärbt wie einige *Cacoscelis* (*Alticinae*). Länge des Körpers, ohne Flügeldecken, ± 12 mm. Schwach chitinisiert und etwas hyalin.

Kopf: mehr oder weniger prognath, glatt, unbehaart und und glänzend. Kopfschild hinten durch eine deutliche Querfurche begrenzt. Augen mittelgroß, nicht ausgebuchtet und wenig hervorragend, vom Vorderrand des Halsschildes durch den Hals getrennt, der ebenso lang ist wie die Augen. Kopfschild mit einigen kurzen



Jánbechynea paradoxa Monrós ♀.
Abb. 1. Dorsalansicht des Holotypus;
Abb. 2. Ventralansicht desselben.

goldgelben Härchen; längere, anliegende Härchen rings um die Augen. Kehlnähte unsichtbar. Fühler lang (± 8.5 mm), 11-gliedrig, in der Mitte etwas verdickt. Basalglied etwas angeschwollen, walzenförmig, am Grunde etwas eingeschnürt. Zweites Glied leicht flachgedrückt und etwas kürzer als die Hälfte des dritten, kurz dreieckig; drittes lang dreieckig; vom vierten an etwas verbreitert

und nicht ganz symmetrisch; Glieder 4 bis 6 unter sich ähnlich und kräftiger als die übrigen; vom siebenten an dünner, mit den zwei Endgliedern walzenförmig, aber nicht kürzer als die vorhergehenden. Fühler kurz und dicht behaart und mit einigen längeren aufrechtstehenden Borsten. Mundteile: Labrum häutig, quer rechteckig, Vorderrand seicht ausgebuchtet und dicht beborstet. Mandibeln nicht stark chitinisiert, einzahnig und am Innenrande dicht und kurz behaart. Maxillen: Lacinia und Galea mit langen und dichten Haaren; Taster lang und schlank, das dritte Glied nicht abgestutzt und kaum länger als das zweite. Labium: Ligula häutig, zweilappig, am Vorderrande dicht und kurz behaart; Taster kurz und schlank, an der Basis der Ligula eingelenkt; Basalglied kurz; zweites und drittes fast gleich lang.

Halsschild: Leicht quer, unbehaart, glatt und glänzend. Vorderrand leicht nach vorne gewölbt. Die Seitenränder gebogen, am Vorderrand in einen Winkel vorgezogen, auf welchem eine Sinnesborste steht. Hinterrand sehr seicht vor dem Schildchen ausgebuchtet. Mäßig quer gewölbt, die Ränder durch eine breite und seichte Furche von der Scheibe getrennt. Das ganze Halsschild fein gerandet. Scheibe fein und sparsam punktiert.

Schildchen: Quer rechteckig, sehr fein und kurz behaart.

Flügeldecken: Langgezogen, in der Basalhälfte parallelseitig, gegen das Ende hin zugespitzt. Quergewölbt, nach hinten abfallend. An der Spitze zusammen verrundet. Seitlich gerandet, der Rand an der Basalhälfte breiter. Jede Decke mit zwei Querwülsten, der vordere etwas vor der Mitte stehend, etwas größer als der hintere, seine Innenspitze der Basis näher als die Außenspitze. Hinterwulst etwas hinter der Mitte, mit der Hinterspitze weiter rückwärts stehend. Die Entwicklung der Wülste ist nicht in allen Stücken gleich und manchmal fehlt der hintere. Flügeldecken dicht mit schwarzen, nach hinten gerichteten Härchen bedeckt.

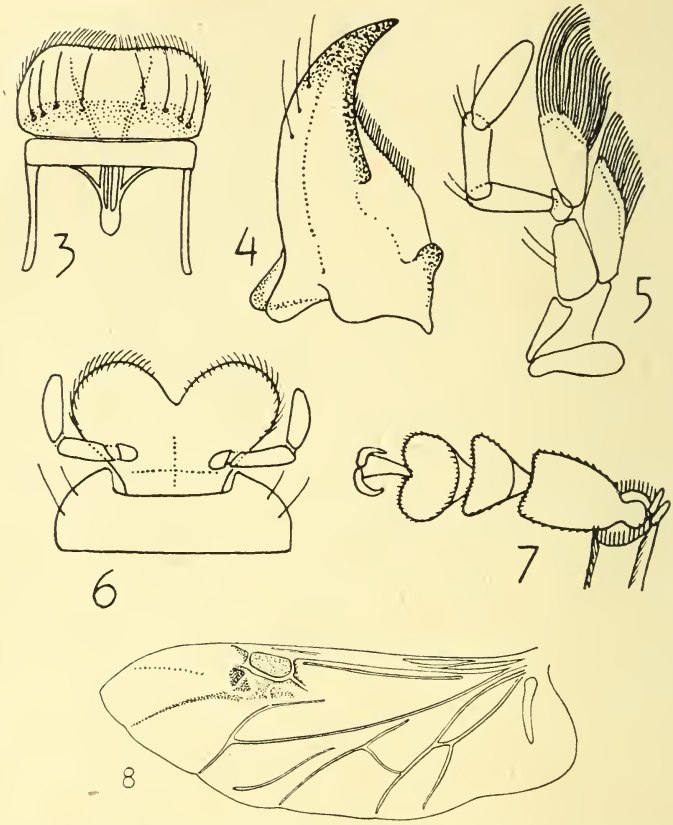
Geäder der Hinterflügel ähnlich wie bei den *Chrysomelinae* und mit der von *Aulacoscelis* übereinstimmend. Farbe rauchbraun.

Vorderbrust: Vorderhüften quer und geschlossen, vom Vorderrande ziemlich weit entfernt, voneinander durch das enge Prosternum getrennt, welches sich nach hinten erweitert. Trochantin unsichtbar.

Mittelbrust: Ohne besondere Merkmale, nach hinten zwischen den Mittelhüften verlängert, welche stärker als die Vorderhüften gerundet sind und im äußeren Vorderwinkel einen sichtbaren Trochantin besitzen.

Hinterbrust: Groß, durch eine Längsfurche geteilt, vor den Hinterhüften mit einer Querfurche. Metepisternen nach vorne wenig erweitert.

Beine: Lang und ziemlich kräftig, vom ersten zum dritten Paare an Länge zunehmend. Hinterhüften abgeflacht, dreieckig erweitert, fast so lang wie der Hinterleib. Mittel- und Hinter-



Janbechynea paradoxa Monrós ♀. Abb. 3. Oberlippe; Abb. 4. Oberkiefer; Abb. 5. Unterkiefer; Abb. 6. Unterlippe; Abb. 7. Vordertarsen in Ventralansicht; Abb. 8. Hinterflügel.

trochantinen an ihrem Hinterrande dicht und kurz bewimpert. Schienen vierkantig (2,2), innen am Endrande mit zwei gegliederten, nahestehenden und gleich großen Endspornen. Tarsen nach hinten an Länge zunehmend; Basalglied der Vordertarsen etwas verbreitert, der Hintertarsen ziemlich lang. Drittes Tarsenglied schwach zweilappig; das letzte um die Hälfte länger als die Lappen des dritten. Klauen einfach und divergierend.

Hinterleib: Mit fünf sichtbaren Bauchsegmenten, wenig chitinisiert und viel kürzer als die Flügeldecken, eingeschrumpft. Erstes sichtbares Bauchsegment mit einem Mittellängskiel; das letzte am Hinterrande seicht ausgebuchtet.

Färbung: Hell ziegelrot, etwas durchsichtig, glänzend. Unterseite und Beine mit feiner goldgelber Behaarung. Beine etwas dunkler, Ende der Mittel- und Hinterschenkel, Ende der Mittelschiene, die ganze Hinterschiene und alle Tarsen dunkelbraun. Augen und Spitze der Mandibeln schwarz. Flügeldecken dunkelblau, fast schwarz, kaum glänzend. Behaarung der Flügeldecken schwarz.

Verbreitung: Bolivien: Santa Cruz, 1 Holotypus ♀, 2 Paratypen ♀♀, im Museum G. Frey, München; 2 Paratypen ♀♀ in Sammlung Monrós, ex Frey.

Summary

The author describes a new genus and species of chrysomelid from Bolivia, allied to *Aulacoscelis*, for both of which the new subfamily *Aulacoscelinae* is erected.

Katalog der neotropischen Eumolpiden
(Col. Phytoph. Chrysomeloidea)

Von Dr. Jan Bechyné, Museum G. Frey

Die artenarmen Gruppen, von meinem Freund F. Monrós als *Hornibiini* und *Stenomelini* bezeichnet, müssen als Unterfamilien betrachtet werden, wenn die weitere Tribusteilung der Subfamilie *Eumolpinae* erhalten bleiben soll.[1]) Alle anderen Eumolpiden der neotropischen Region gehören zu der Unterfamilie *Eumolpinae*.

Die *Aulacoscelinae*, ursprünglich von F. Monrós zu den Eumolpiden gestellt, bilden eine Unterfamilie der echten Chrysomeliden, wie er es in derselben Ausgabe dieser Zeitschrift begründen wird.

Den taxonomischen Status *Eumolpidae* — *Eumolpinae* habe ich in Trans. Ninth Int. Congr. Ent. 1, 1952, p. 125—126 näher erklärt.

Die Neubeschreibungen nebst den verschiedenen synonymischen und faunistischen Bemerkungen sind aus technischen Gründen vor den eigentlichen Katalog gestellt.

I.

Neubeschreibungen und verschiedene Bemerkungen.

Nycterodina aulica Lefèvre

Diese Art, ursprünglich aus „Brasilia" beschrieben, ist über die ganze atlantische Region bis Nord-Argentinien weit verbreitet. Herr J. F. Zikán fand sie, neben den *Nodonota*- und *Sphaeropis*-Arten auf verschiedenen Blüten.

Brasil. Est. Sa. Catarina: Itapiranga, X. 1952 (Pe. Pio Buck).

Paraguay: Villa Elisa, XI. 1939 (P. Denier, Mus. La Plata); San Luis, Toldo Cué et Centurion (Reimoser, Mus. Wien): Caa

[1]) Ebenfalls muß die afrikanische Tribus *Euryopini* als eine äquivalente Unterfamilie bezeichnet werden, die mit *Hornibiinae* am nächsten verwandt sein könnte.

Guazú (B. Podtianguin, coll. Monrós): Asunción, Villa Morra (Vezényi, Mus. Budapest).

Argentina, Misiones: Pindapoy, XI. 1945 (Martínez, coll. Kuschel); L. Alem, 12. I. 1949 (W. Wittmer, Mus. G. Frey). — Corrientes: Itati, 15. III. 1939 (P. Denier, Mus. La Plata). — Santa Fe: Casilda, I. 1930 (dtto). — Formosa: Clorinda, 13. II. 1940 (dtto); Laguna Maines, 12. XII. 1935 (dtto); El Refugio, 5. I. 1939 (dtto); Laguna Oca, 19. VII. 1938 (dtto); Pirane, 26. XI. 1929 (dtto); Luaycolec, II. 1949 (A. Martinez). — Chaco: Resistencia, X. 1935, 8. XII. 1936, III. 1939 (P. Denier, Mus. La Plata); Fontana, IV. 1936 (dtto); Colonia Beni, 30. XII. 1935 (dtto). — Jujuy: La Mendieta, 2. XII. 1939 (dtto).

Nycterodina isabella n. sp.

Bolivia: Yungas de la Paz, 1000 m (H. Rolle, Mus. G. Frey).

Long. 2,5 mm.

Tief schwarz, Flügeldecken mit einem sehr schwachen violetten Schimmer, Palpen- und Fühlerbasis rotgelb, der 1. Antennit oben schwarz. Länglich oval, sehr stark glänzend, mikroskopische Retikulierung auch unter 80facher Vergrößerung nicht sichtbar.

Vertex glatt, in der Mitte tief eingedrückt, an den Seiten fein punktiert, Punkte des Clypeus grob. Die großen und glatten Antenalcalli liegen dicht vor der tief inskulptierten Interocularquerdepression. Augen wenig gewölbt. Fühler fast 1/3 der Flügeldecken erreichend, die 5 letzten Glieder stark und mit Ausnahme des letzten dreieckig erweitert, Glieder 2—6 von gleicher Länge.

Prothorax mehr als doppelt so breit wie lang, Seiten fein gerandet, in dem Basaldrittel fast parallel laufend, dann plötzlich, fast winkelig, in schwach gerundeter Linie nach vorne stark verengt. Alle Winkel leicht verdickt, vorspringend und spitzig. Basis stark gerandet, dicht vor der Randleiste von einer Punktreihe begrenzt. Oberfläche stark und sehr sparsam punktiert, Punkte rund, ein Saum nahe dem Basal- und Vorderrand vollkommen glatt, Schildchen groß.

Elytren breiter als das Halsschild, viel stärker und in Längsreihen punktiert, die letzteren vorne nahe der Naht etwas unregelmäßig, hinten aus feineren Punkten gebildet, postbasale Depression schwach und klein. Intervalle gewölbt, nur vorne plan (es sind dieselben, die von den unregelmäßigen Punktreihen begrenzt sind).

N. isabella ist durch den nicht aciculato-punktierten Thorax und durch die Färbung kenntlich. *N. thoracica* Jac. (Cayenne) hat zwar eine ähnliche Halsschildskulptur, aber die Intervalle der Flügeldecken sind kaum gewölbt und die Färbung ist lebhaft metallisch. *N. aciculata* Lef., *aulica* Lef., *ignara* Bech. usw., haben ausnahmslos einen lebhaft metallisch gefärbten Körper und der Thorax ist wenigstens an den Seiten aciculato-punktiert.

Nycterodina floralis n. sp.

Trinidad, B. W. I., II. et III. 1903 (G. E. Bryant, Commonw. Inst. of Entom.); ibid., 1. VII. 1910 (F. W. Urich, Inst. Trop. Agric., Commonw. I. E.). — Herr F. W. Urich gab eine Notiz zu: „On Cannon-ball flowers."

Long. 2,5—3 mm.

Bronzegrün, Fühlerbasis, Palpen, Mandibeln, Spitze der Tibien und Tarsen rötlich oder bräunlich, oben purpurfarbig mit Kupferschimmer oder bronzegrün. Von regelmäßig ovaler Gestalt.

Kopf mikroretikuliert, stark, vorne dicht, auf dem Vertex sparsamer punktiert, alle Furchen undeutlich. Thorax glänzend, stark transversal, Vorderrand in konvexer Linie verlaufend, Scheibe stark, zu den Seiten dichter punktiert, Seiten schwach gerundet, nach vorne stark verschmälert, vor den scharfwinkeligen Hinterecken ± ausgeschweift.

Elytren viel stärker punktiert als der Thorax, Punktierung (auf der Basis besonders stark) vorne in geminaten, hinten in einfachen Längslinien angeordnet. Postbasale Depression schwach. Prostethium mit einigen groben Punkten versehen. Das letzte Abdominalsegment beim ♀ hinten gerade abgestutzt, beim ♂ schwach verdickt, in der Mitte leicht konkav und die 4 vorderen Tarsen nur schwach erweitert.

Diese Art ist der *N. thoracica* Jac. (Guyana) ziemlich ähnlich, weicht aber durch starke Halsschild- und besonders starke Flügeldeckenskulptur ab. Die Elytralintervalle hinten gewölbt, Halsschildseiten vor den Hinterwinkeln deutlich ausgeschweift.

Chrysodina callida Bechyné

Brasil, Est. Rio Grande do Sul: Pelotas, 15. I. 1947 et 22. I. 1948 (C. Biezanko, Inst. de Ecologia e Expt. Agr., Rio de Jan.).

Uruguay: Cerro Largo (Fraile Muerte), 18.—25. I. 1908, 26. XI. 1907 et 23. XII. 1930 (coll. Tremoleras, Mus. La Plata); Salto (Mus. La Plata).

Argentina: Corrientes (C. Bruch, Mus. La Plata). — Cordoba (dtto).

Das ♂ dieser Art ist kleiner (3,5—4 mm), das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen ist merklich verbreitert. Die Flügeldecken sind manchmal einfarbig grün mit goldenem oder kupfernem Schimmer (ab. *subaurata),* oder das Halsschild grün, Elytren dunkelviolett, an den Seiten und auf der Spitze grünlich (ab. *discolor;* dominante Form in Cordoba), oder mit purpur- bis goldfarbigem Vorderkörper, Flügeldecken blau (ab. *moderata).*

Chrysodina collaris Lefèvre

Diese Art ist an den glänzenden Flügeldecken und am ganz matten Vorderkörper kenntlich. Färbung variabel, von grün über golden bis zu erzfarbigen Tönen.

Uruguay: R. O. del U.: Salto (coll. Tremoleras, Mus. La Plata); Canelones (Progresso), 13. II. 1907, en las cardilles *Eryngium* sp. (Hno. Mario, dtto); ibid., (Rincon de Falzén) (dtto); ibid. (Juanico), 12. II. 1932 (dtto); Minas, 26. III. 1909 (dtto); Flores (Costa del Yi), 20. I. 1929, 4., 5. et 12. II. 1933 (dtto); Montevideo (Peñarol), 24. II. 1930 (dtto); Punta del Este (P. Denier, Mus. La Plata); Banda oriental (coll. Berg, Mus. La Plata).

Argentina: Buenos Aires (G. A. Baer, coll. Clavareau, Mus. Paris). — Entre Ríos, I. 1912 (G. E. Bryant, Commonw. Inst. Entom.).

Chrysodina erythropoda n. sp.

Brasil, Est. Matto Grosso: Corumbá (Mus. G. Frey).

Long. 2 mm.

Pechschwarz, Oberseite metallisch bronzebraun, Mundteile, Antennen (zur Spitze angedunkelt) und Beine rotbraun. Körper sehr kurz oval, matt, mikroskopische Retikulierung unter 30facher Vergrößerung gut sichtbar.

Mit der *Chr. trinidadensis* Bech., am nächsten verwandt, anders gefärbt (die roten Beine sind besonders auffallend):

Chr. trinidadensis:	**Chr. erythropoda:**
Fühler 1/3 der Elytren erreichend, jedes der 5 letzten Glieder länger als breit, dreieckig.	Fühler die Halsschildbasis schwach überragend, jedes der 5 letzten Glieder queroval, nicht dreieckig erweitert.

Elytren mindestens dreimal stärker punktiert als der Prothorax.

Hinterecken des Thorax spitzwinkelig, nach hinten ausgezogen.

Die Punktierung des Thorax und der Elytren ist fast gleichstark.

Hinterwinkel rechteckig, nicht vorragend.

Antitypona josephina n. sp.

Brasil, Est. Matto Grosso: Corumbá (Mus. G. Frey).

Long. 3 mm. ♂ unbekannt.

Pechschwarz, Oberseite metallisch violett, Mundteile, Antennen und Beine rotgelb. Körper kurzoval, stark gewölbt, glänzend.

Diese Art ist, abgesehen von der Färbung, der *A. septella* Bech., sehr ähnlich, aber der Kopf ist überall kräftig punktiert, Halsschild dicht punktiert, dabei die Punkte an den Seiten dicht und länglich, die Zwischenräume spärlich punktuliert und die Elytralintervalle sind hinten sehr deutlich gewölbt. Bei *A. septella* sind alle Halsschildwinkel abgerundet, bei *A. josephina* alle verdickt und vorspringend.

Antitypona collaris Baly

Brasil, Est. Pará: Marco da legua, III. 1895 (E. Gounelle, Mus. Paris).

Antitypona longicornis n. sp.

Brasil, Est. Pará: Benevides, II. 1895 (E. Gounelle, Mus. Paris).

Long. 2.5—3 mm.

Kurzoval, glänzend, unten schwarz mit schwachem Metallschein, oben blaugrün (f. typ.) oder bronzebraun mit einem grünen Schimmer (ab. *chalcea*), Beine, Fühler, Palpen und Labrum gelbbraun.

Kopf stark und unregelmäßig punktiert, Augen in Dorsalansicht stark gewölbt und hervortretend, Stirn kaum breiter als der Augendurchmesser quer gesehen. Antennen die Flügeldeckenmitte weit überragend, dünn, 7.—10. Fühlerglied sehr lang, jedes von diesen so lang wie das 2. und 3. zusammengenommen.

Prothorax an der Basis am breitesten, dreimal so breit wie lang, Seiten ziemlich breit gerandet, stark gerundet und stark nach vorne konvergierend. Vorderwinkel abgerundet und stumpfeckig. Scheibe stark, wenig dicht punktiert, Punktierung vorne kaum deutlich.

Flügeldecken hinter der Basis deutlich eingedrückt, stark punktiert (vorne stärker als die Thoraxscheibe). Basalcallus deutlich emporgehoben, Humeralcallus nur schwach, Intervalle plan, nur die 3 oder 4 lateralen gewölbt.

Der *A. coeruleata* Lef., ähnlich, durch Fühlerform und Wölbung der Elytralintervalle verschieden.

Antitypona ventralis n. sp.

Brasil, Est. Bahia: Salobro, VI.—VII. 1895 (E. Gounelle, Mus. Paris).

Long. 3 mm.

Pechschwarz, Abdomen rot, Beine, Palpen, Antennen und Labrum gelblich, oben glänzend, metallisch blau mit starken violetten Reflexen.

Kopf rötlich durchscheinend, stark punktiert, Stirn doppelt so breit wie ein Augendurchmesser. Fühler die Flügeldeckenmitte erreichend, an der Basis dünn, die 5 letzten Glieder schwach aber deutlich verdickt.

Halsschild im basalen Niveau am breitesten, dreimal so breit wie lang, Seiten fein gerandet, stark gerundet, nach vorne stark verschmälert. Scheibe ähnlich wie der Kopf punktiert, Skulptur gegen alle Ränder erlöschend.

Elytren mit deutlicher postbasaler Depression, Punktierung vorne stark, hinten viel feiner, die 4 lateralen Intervalle gewölbt.

Der vorhergehenden Art sehr ähnlich, größer, Stirn breit, Fühler kürzer, Punktierung nur auf der Halsschildscheibe vorhanden.

Antitypona jüngeri n. sp.

Perú: Río Madre de Dios, 500 m (Mus. G. Frey).

Long. 3 mm. ♂ unbekannt.

Rotgelb, Unterseite und Endglieder der Fühler angedunkelt, Flügeldecken pechschwarz mit schwachem violetten Schimmer. Körper kurzoval, hochgewölbt, stark glänzend.

Kopf länger als breit, fein punktuliert, nur zwischen den ziemlich stark gewölbten Augen mit einzelnen gröberen Punkten besetzt. Clypealfurche fein inskulptiert. Antennalcalli flach, groß, voneinander weit getrennt, Stirn weder gefurcht noch gekielt, 1,5-mal so breit wie ein Augendurchmesser der Quere nach. Antennen die Mitte der Elytren überragend, dünn, zur Spitze leicht verdickt.

das 3. und das 4. Glied von gleicher Länge, jedes der Apikalglieder sehr lang, länger als das 3. Glied.

Thorax vor der Basis am breitesten, Seiten fein gerandet, nahe der Basis stark gerundet, nach vorne stark verschmälert. Vorderecken stumpfwinkelig, die hinteren zahnförmig vorspringend und verdickt. Oberfläche unter 20facher Vergrößerung weitläufig und sehr fein punktuliert. Basis deutlich gerandet, die Randlinie von einer Reihe größerer Punkte begleitet. Schildchen glatt.

Flügeldecken breiter als das Halsschild, vorne stark und unregelmäßig, hinten feiner und in regelmäßigen Längslinien punktiert. Intervalle plan, nur hinten nahe der Naht und nahe dem Seitenrand etwas gewölbt. Postbasale Depression schwach, Suturalwinkel rechteckig. Epipleuren schon vor der Spitze abgekürzt, weiterhin durch die erweiterten Elytropleuren ersetzt; die erweiterte Elytropleuralfläche von einer kurzen Reihe grober Punkte begrenzt. Prostethium vollkommen glatt, das letzte Abdominalsegment hinten sehr leicht konkav, an den Seiten schwach crenuliert. Beine zart gebaut.

Mit *A. sanguinea* Fauv., und *A. rubeola* Bech., verwandt, durch die Färbung und durch die Halsschildform verschieden. Herrn Ernst Jünger freundlichst gewidmet.

Antitypona rubeola Bechyné

Brasil, Est. Pará: Benevides, II. 1895 (E. Gounelle, Mus. Paris).

Antitypona nitentula n. sp.

Brasil, Est. Matto Grosso: Corumbá (Mus. G. Frey).

Long. ± 2 mm.

Bronzeblau, oben lebhaft metallisch grün, Fühler (zur Spitze leicht angedunkelt) und Beine gelblich, Spitze der Elytren schmal rötlich. Kurzoval, oben stark glänzend.

Kopf stark, Clypeus sehr stark und runzelig punktiert, Augen groß, von oben betrachtet seitlich stark, dorsal nur schwach vorragend, Stirn weniger als doppelt so breit wie ein Augendurchmesser. Antennen dünn, die letzten 5 Glieder leicht verdickt, Flügeldeckenmitte überragend.

Halsschild dreimal breiter als lang (die größte Breite liegt an der Basis), Seiten sehr fein gerandet, stark gerundet, nach vorne stark verschmälert. Alle Winkel stumpfeckig. Oberfläche stark und ziemlich dicht punktiert, Punktierung gegen alle Ränder fast erlöschend.

Flügeldecken breiter als der Thorax, Seiten subparallel, Punktierung stärker als auf dem Halsschilde, gereiht (vorne auf der Scheibe verworren), Zwischenräume an den Seiten und im Apikaldrittel gewölbt, postbasale Depression schwach. Das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen beim ♂ stark erweitert.

Sowohl durch die eigentümliche Färbung als auch durch die runzelige Skulptur am Clypeus kenntlich.

Antitypona incisella n. sp.

R. Argentina, Santa Fe, Río San Javier: Estancia la Noria, 3. I. 1912 (G. E. Bryant, Commonwealth Inst. of Entomology); Entre Ríos, I. 1912 (dtto).

Long. 3—3,5 mm.

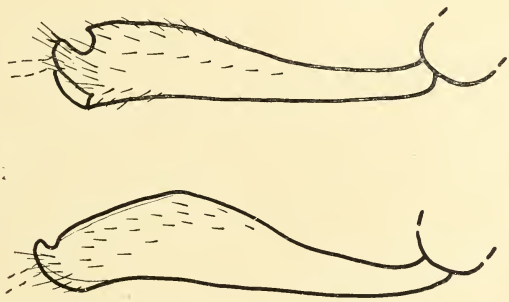


Fig. 1. ♂ Hintertibia von a) *Antitypona incisella n.* sp. b) *Antitypona 4-maculata* Jac.

Der *A. 4-maculata* sehr nahestehende Art, durch die charakteristische Bildung der ♂ Hintertibia jedoch leicht kenntlich. Außerdem ist die Punktierung des Vorderkörpers in beiden Geschlechtern sehr stark. Pechschwarz, Beine und Fühler gelblich, letzter Antennit an der Spitze ± gebräunt, Vorderkörper violett, Elytren dunkelbraun mit Metallschein.

Antitypona 4-maculata Jacoby

R. Argentina, Santa Fe, Río San Javier: Estancia la Noria, 11.—14. XII. 1911 et 3. I. 1912 (G. E. Bryant, Commonw. Inst. Ent.).

Antitypona ephippium Lefèvre

Brasil: S. Paulo, 23. et 24. II. 1912 (G. E. Bryant, C. I. E.)

Antitypona insularis n. sp.

Brasil, Est. S. Paulo: Ilha Santo Amaro, 15. et 16. III., 1., 10. et 13. IV. 1912 (G. E. Bryant, Commonw. Inst. of Entomol.).

Long. + 2,5 mm.

♂. Pechschwarz, Abdomen + rötlich, Labrum, Palpen, Fühler (zur Spitze angedunkelt) und Beine (Knie gebräunt) gelbbraun, Oberseite schwarz, glänzend, mit schwachem Metallglanz auf dem Kopf, Spitze der Flügeldecken rötlich. Von länglicher Körperform.

Mit *A. ephippium* nahe verwandt, durch deutliche postbasale Depression auf den Flügeldecken, durch einfach gebildete ♂ Hintertibia (ohne anteapikale Erweiterung), durch die ziemlich breit gerandeten Thoraxseiten (die größte Breite des Halsschildes liegt nahe der Mitte) und durch stärkere bis zu der extremen Spitze sichtbare Flügeldeckenpunktierung abweichend. Außerdem ist der 1. Antennit fast so lang wie der 2., der 4. viel länger als der vorhergehende (bei *A. ephippium* sind die Antennite 2 und 3 fast gleich, der 2. viel kürzer als der 3.). Die 4 vorderen Tibien beim ♂ sind gebogen (der entsprechende 1. Tarsit stark erweitert). Die Form der ersten Fühlerglieder ist im Rahmen der Gattung exceptionell und macht die Art leicht kenntlich.

Außer 2 ♂♂ liegen mir noch 4 ♀♀ vor. Sie sind kurzoval, stärker gewölbt, die postbasale Elytraldepression ist tiefer und anders gefärbt. Bei der „typischen Form" sind die Schenkel, die proximale Hälfte der Tibien und Abdomen zum größten Teil schwarz (3 ♀♀). Ein weiteres ♀ hat das Abdomen rot, Elytren rot, die Naht und der Seitenrand schwarz (ab. *sparsicolor*). Dieser Dimorphismus in der Färbung ist sehr selten bei den amerikanischen Eumolpiden.

Antitypona fulvimana Jacoby

Brasil, Est. Amazonas: Manicoré, XI. 1923 (H. C. Boy, Inst. de Ecologia e Expt. Agric., Rio de Janeiro). — Est. Para (G. Molnar 1931, Mus. Budapest). — Cayenne (coll. Ch. Demaison, Mus. Paris).

Ledesmodina monrósi Bechyné.

Argentina: Tucumán (H. Richter, Mus. La Plata). — Brasil, Est. Matto Grosso: Corumbá (dtto).

Ledesmodina erosula Lefèvre (nov. comb.).

subsp. **erosula** Lefèvre (ex *Rhabdopterus*) Colombia. — Panama.

subsp. **abdominalis** Jacoby (ex *Rhabdopterus*) Brasil: Amazonas.

ab. **abdominalis** Jac. (Beine und Abdomen ± rötlich).

ab. **olivacea** Weise (ex *Iphimeis*) (Beine und Abdomen pechbraun).

subsp. **aenea** Jacoby (ex *Hermesia*) Paraguay. — Argentina: Formosa.

Lepronida fulgida (Lef.) subsp. **cupreata** Baly

Brasil, Est. Pará: Taperinho (apud Santarem), VIII. 1921 (H. C. Boy, Inst. de Ecologia e Expt. Agric., Rio de Jan.).

Caryonoda kuscheli Bechyné

Bolivia: Yanacachi, Chulumani et Coroico, Yungas de la Paz (P. Denier, Mus. La Plata). — Perú: Marcapata (Mus. G. Frey).

Caryonoda méridana n. sp.

Venezuela, Los Andes: Mérida (Mus. G. Frey, typus; Mus. Budapest, Mus. Wien; Mus. Paris); Novedad (Bricenio, Mus. Budapest).

Long. 2—3 mm.

Bronzegrün, manchmal mit stärkerem Kupferglanz, Distalhälfte der Tibien, Tarsen und Fühlerbasis ± bräunlich. Kopf matt, Thorax glänzender, Flügeldecken stark glänzend. Körper mäßig gewölbt, länglich.

Sehr ähnlich der *C. pohli* Bech., von welcher sie durch folgende Hauptmerkmale abweicht: Halsschild glockenförmig mit verlängerten und scharfwinkeligen Hinterecken, Flügeldecken vorne in verdoppelten, hinten in einfachen Längsreihen punktiert.

C. méridana unterscheidet sich von allen bisher bekannten Arten durch die auch in der Apikalhälfte der Flügeldecken deutliche Punktierung und bei den ♀♀ durch die vorne hinter der postbasalen Depression leicht und in dem Apikaldrittel deutlich gewölbten Flügeldeckenintervalle.

Gen. **Nodonota** Lefèvre (nov. comb.)

J. Weise charakterisierte 1921 (Ark. f. Zool. 14, 1, p. 47) eine Untergattung von *Colaspis* unter dem Namen *Colaspomorpha,* die er für die 4 folgenden Arten proponierte: *angulicollis* Lef., *lugens* Weise, *meligethoides* Weise, und *edura* Weise. Alle diese Arten gehören der Gattung *Nodonota* an und stehen ihrem Genotypus (*N. nana* Klug) sehr nahe.

Nodonota coroicensis Bechyné.

Bolivia, Yungas de la Paz: Chirca, 3. IV. 1931 (P. Denier, Mus. La Plata); Coroico, IV. 1931 (dtto); Chulumani (dtto).

Nodonota nana Klug

Brasil, Est. Sa. Catarina: Nova Teutonia, 24. XI. 1949 (F. Plaumann, Mus. G. Frey; auf *Terminalia* [Combretaceae]); Rio Capivary (Fruhstorfer 1887, coll. Clavareau, Mus. Paris); Teresopolis (dtto). — Matto Grosso: Corumbá (Mus. G. Frey).

Paraguay: Asunción (Vezényi, Mus. Budapest).

Argentina, Corrientes: Isla Apipé Grande, XI. 1945 (A. Martínez, coll. Monros).

Nodonota angulicollis Lefèvre

Bolivia, Yungas de la Paz: Chulumani (P. Denier, Mus. La Plata); Yanacachi, 28. III. 1931 (dtto); Coroico, IV. 1931 (dtto).

Argentina, Tucumán: Yerbabuena, XI. 1930 (dtto).

Nodonota floricola Bechyné

Brasil, Est. Espírito Santo: Santa Leopoldina (Mus. G. Frey). — S. Paulo (ville): Parque Jabaquira, I. 1951 (J. Guérin, Mus. G. Frey).

Nodonota phryna n. sp.

Argentina, Misiones: San Ignacio (Mus. G. Frey).

Long. 3,5—4 mm.

Erzfarbig, oben purpurn, Antennen und Beine rotgelb. Oval, ganz matt, seidenglänzend.

Kopf länglich, fein und sparsam punktiert, Vertex ohne Punktierung, Antennalcalli glänzend. Fühler die Flügeldeckenmitte erreichend, robust.

Prothorax zweimal so breit wie lang, Seiten in der Mitte gewinkelt, in geraden Linien nach vorne (stärker) und nach hinten (schwächer) verschmälert. Vorderwinkel zahnartig ausgezogen. Oberfläche fein und sparsam punktiert.

Flügeldecken breiter als das Halsschild, Humeralcallus groß, Basalcallus deutlich, postbasale Depression gut markiert, Punktierung gereiht, fein und sparsam, hinten vollkommen erloschen.

♂. Beine robust, das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen stark erweitert, Spitze der Flügeldecken regelmäßig abgerundet.

♀. Beine zarter, Antennen kürzer, Spitze der Flügeldecken merklich ausgezogen.

Mit *N. nana* Klug, und *N. floricola* Bech., verwandt, durch Mangel der Skulptur in der Apikalhälfte der Flügeldecken als auch durch die durchschnittlich schwache Punktierung der Oberseite verschieden. Die *N. sylvana* (s. unten) besitzt zwar eine sehr ähnliche Skulptur und Form, sie hat aber die Halsschildseiten regelmäßig gerundet ohne vorspringenden Zahn in der Mitte.

Nodonota sylvana n. sp.

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, Südabhang, Waldregion, 16.—26. X. 1927 (Zerny, Mus. Wien).

Long. 4,5 mm.

Unterseite samt Epipleuren und dem Lateral- und Apikalsaum der Flügeldecken metallisch grün mit Bronzeglanz, oben lebhaft kupferfarbig mit purpurnen Reflexen, Fühler rot, die 5 Endglieder schwarz, Tarsen braun. Kurzoval, gewölbt.

Kopf seidenglänzend, die mikroskopische Retikulierung schon unter 10facher Vergrößerung sichtbar, sparsam punktiert. Antennalcalli fast vollkommen erloschen, die lateroclypeale Naht gut markiert, die anderen undeutlich, Vertex mit einer kurzen Längsfurche in der Mitte. Augen stark vorgequollen. Antennen den Humeralcallus der Flügeldecken überragend, die 5 letzten Glieder dreieckig erweitert, jedes von diesen länger als breit.

Prothorax mehr als doppelt so breit wie lang, an der Basis am breitesten, Seiten fein gerandet, gerundet, nach vorne konvergierend, vor den scharfwinkeligen Vorderecken ausgeschweift (Hinterecken rechtwinkelig). Die äußerste Basis gerandet, diese Randlinie dicht punktiert. Oberfläche glänzend, mikroskopische Retikulierung auch unter der 80fachen Vergrößerung kaum wahrnehmbar; Punktierung stark und sparsam. Scutellum glatt.

Elytren breiter als der Prothorax, hinter der Basis undeutlich eingedrückt, vorne stark in geminaten Längsreihen punktiert, die Apikalhälfte vollkommen punktfrei. Oberfläche fast so glänzend wie die Halsschildscheibe, die 2 letzten Drittel seidenmatt mit feiner mikroskopischer Retikulierung, die schon unter 30-facher Vergrößerung deutlich erscheint. Beine robust, Tarsen zart, Schenkel stark punktiert-gestrichelt.

Diese Art ähnelt der *N. spinulosa* Lef., und anderen, durch nur teilweise glänzende Flügeldecken in Verbindung mit ziemlich stark glänzendem Thorax eindeutig erkennbar.

Nodonota spinulosa Lefèvre

Brasil: S. Paulo, 23. II. 1912 (G. E. Bryant, Commonw. Inst. of Entom.).

Nodonota atra (Harold) subsp. **dislocata** nov.

Venezuela: ohne nähere Angabe (Mus. G. Frey).

Diese Rasse ist durchschnittlich stärker punktiert, der Humeralcallus des ♂ ist mehr emporgewölbt von einer tieferen postbasalen Depression gefolgt. Beim ♀ der typischen Rasse (Colombia) befindet sich hinter der postbasalen Depression ein flacher Tuberkel, der bei der subsp. *dislocata* viel größer ist; gleichzeitig ist der Humeralcallus in eine deutliche Längsrippe verlängert, die sich bis zur Mitte der Flügeldecken ausdehnt (diese Rippe ist bei der typischen Form nicht vorhanden).

Nodonota secundaria (Bechyné) subsp. **sculptithorax** nov.

Argentina: Tucumàn (Dr. P. Wygodzinsky, via Dr. E. Reitter Mus. G. Frey).

Feiner punktiert als die typische Rasse, Thoraxscheibe weitläufig, nicht rugös punktiert. Die Struktur der Flügeldecken ist ähnlich wie bei der *N. aurulenta* Lef., gebildet. Die letztgenannte Art weicht durch den stark transversalen, rugös punktierten Prothorax ab.

Nodonota nicandra n. sp.

Brasil, Est. Matto Grosso: Corumbá (Mus. G. Frey).

Long. ± 3 mm.

Schwarz mit einem grünlichen Schimmer, Oberseite dunkel erzfarbig mit Kupferglanz (♂) oder mit violetten Reflexen (♀), Mundteile, Fühler (zur Spitze angedunkelt) und Beine rotbraun. Manchmal sind die Schenkel und die Basalhälfte der Tibien metallisch bronzegrün. Körper oval, glänzend, mäßig gewölbt.

Kopf dicht und stark punktiert mit ungewöhnlich stark und faltenartig (von oben betrachtet) gewölbten Augen. Alle Furchen undeutlich, Antennalcalli klein, flach und glatt. Fühler robust, zur Spitze merklich verdickt, den Humeralcallus der Elytren überragend.

Halsschild stark transversal, mehr als doppelt so breit wie lang, hinter der Mitte am breitesten, Seiten gerandet, gerundet, nach vorne viel mehr als nach hinten verschmälert, Basis gerandet. Scheibe in der Mitte kräftig und sparsam punktiert, dazwischen

punktuliert. Seiten dicht und fein aciculato-punktiert, Punkte vorne und hinten abgeschwächt, dicht, an den Seiten vollkommen fehlend.

Elytren etwas breiter und viel stärker als der Thorax, vorne verworren, sonst in Längsreihen punktiert. Postbasale Depression schwach. Prostethium matt und kräftig punktiert.

♂. Elytralintervalle flach, nur auf der äußersten Spitze gewölbt, Suturalwinkel rechteckig, kurz abgerundet. Beine robust, die 4 vorderen Basitarsite verhältnismäßig schwach verbreitert, schmäler als die Spitze der entsprechenden Tibien. Das letzte Abdominalsegment am Hinterrande geradlinig abgestutzt, Pygidium von unten sichtbar.

♀. Vorderkörper feiner, Flügeldecken stärker punktiert mit einer verkürzten (innen) und 2 vollständigen Lateralrippen, Suturalwinkel spitzig vorgezogen und kurz abgerundet. Beine zarter. Letztes Abdominalsegment hinten in der Mitte konkav, die mittlere Partie des Hinterrandes leicht emporgehoben.

N. nicandra ist die einzige südbrasilianische Art mit aciculato-punktierten Thoraxseiten und einfach punktierter Thoraxmittelpartie. Sie gehört in die Gruppe der *N. boggianii* Jac.

Nodonota denticollis Jacoby (nov. comb.)

Ein zahlreicheres Material zeigt eine verhältnismäßig große Variabilität dieser Art auf, so daß die von mir beschriebene *N. dubiosa* als Synonym von *N. denticollis* betrachtet werden muß.

Der hinter der postbasalen Depression der Elytren liegende Tuberkel ist deutlich entwickelt (hauptsächlich bei den Exemplaren von Argentinien) oder kann auch fehlen. Die argentinischen Stücke haben durchschnittlich längere Fühler. Diese strukturellen Abweichungen sind aber auch bei den Individuen von Paraguay zu finden und kommen gemischt auf denselben Fundorten vor, so daß es sich hier nicht um eine geographische Variabilität handeln kann. Auch die starke oder undeutliche Wölbung der Intervalle an den Seiten und im Hinterteil der Flügeldecken bei den ♀♀ ist individuell variabel.

Aus Argentinien liegt mir diese Art von folgenden Fundorten vor:

Buenos Aires: Palermo, 18. I. 1911 (coll. P. Denier, Mus. La Plata); La Plata (Mus. La Plata); San Fernando, 23 XII. 1929 (P. Denier, Mus. La Plata); Carapachay, Delta Paraná, IV. 1942

(F. Monrós); Escobar, I. 1942 (dtto); Capital Federal, IV. 1940 (dtto).

Córdoba: Monte Cristo, XII. 1944 (Martínez, coll. Monrós); La Granja, Alta Gracia, I. 1938 (C. Bruch, Mus. La Plata).

Santa Fe: Rafaela, 9. XI. 1932 (P. Denier, Mus. La Plata); Casilda, I. 1938 (dtto); Río San Javier, Estancia la Noria, XII. 1911 et I. 1912 (G. E. Bryant, Commonw. Inst. of Ent.).

Formosa: Ibarreta, 26. I. 1939 (P. Denier, Mus. La Plata); Clorinda, 10. et 13. II., III. et IV. 1940 (dtto); Laguna Blanca, 8. XII. 1935 (dtto); Colonia Juanita, 13. XII. 1935 (dtto); Isla de Oro, 3. IV. 1938 (dtto).

Chaco: Colonia Benitez, 30. XII. 1935 (dtto); Puerto Vilelas, 10. XII. 1938 (dtto); Resistencia, XI. 1935 (dtto).

Santiago del Estero: Turena, dto. Robles, I. 1940 (R. Maldonaldo, Mus. La Plata).

Catamarca: Andalgala, 3. III. 1939 (Birabén-Scott, Mus. La Plata).

Tucumán: Famailla, San Pablo, 1. II. 1942 (F. Monrós); ibid., Quebrada de Lules, 6. II. 1942 (dtto).

Salta: La Viña, II. 1944 (dtto); Güemes, II. 1944 (Martínez, coll. Monrós); Tartagal, 26. II. 1945 (Birabén, Mus. La Plata); Güemes, 20. II. 1945 (dtto).

Jujuy: Ledesma, 24. II. 1945 (dtto).

Nodonota longicornis n. sp.

Trinidad, B. W. I., II. et III. 1903 (G. E. Bryant, Commonw. Inst. of Ent.); St. Augustin, 30. XI. 1934 (A. M. Adamson, C. I. E.).

Long. 2,5—3 mm.

Pechschwarz mit schwachem Metallschein, oben lebhaft metallisch grün (4 ♂♂) oder bronzefarbig (3 ♀♀), Beine, Antennen, Palpen und Labrum gelblich.

Kopf ziemlich stark und ziemlich dicht ± aciculato-punktiert. Fühler lang, zur Spitze nur schwach verdickt, die Flügeldeckenmitte weit überragend, der 3. und 4. Antennit gleichlang, der 5. länger als der vorhergehende.

Prothorax doppelt so breit wie lang, die größte Breite liegt im Niveau der Basis, Seiten schwach gerundet und schwach nach vorne konvergierend. Scheibe dichter und stärker aciculato-punktiert als der Kopf, Vorderwinkel fast rechteckig und sehr kurz abgerundet.

Elytren etwas breiter als das Halsschild, noch stärker punktiert, Punktierung vorne in dichten, wenig regelmäßigen und geminaten, hinten schwächer, in einfachen Längsreihen stehend. Die postbasale Depression schwach, Intervalle plan, die 2 lateralen der ganzen Länge nach, 2 weiteren (inneren) von der Mitte zur Spitze gewölbt, die anderen sind auch im Apikalteil plan.

♂. 1. Glied der Vordertarsen sehr stark, fast kreisrund erweitert, dasselbe Glied der Mitteltarsen nur mäßig verbreitert.

♀. Antennen kaum die Flügeldeckenmitte erreichend, Elytren schwächer punktiert, die Spitze ausgezogen. Beine zarter.

Obwohl diese Art vielen anderen sehr ähnlich ist, weicht sie eindeutig durch die langen Fühler und durch die ♂ Tarsenform ab. Dazu zeigt sie fast keinen Sexualdimorphismus in der Wölbung der Elytralintervalle, also eine verhältnismäßig seltene Ausnahme bei der Gattung *Nodonota*.

Nodonota méridensis n. sp.

Venezuela, Los Andes: Mérida (coll. Clavareau, Mus. Paris).

Long. 4—4,5 mm.

Bronzegrün, oben oft kupferig, zuweilen mit blauen Flügeldecken, die Unterseite der ersten Antennite rötlich. Länglich oval, mäßig gewölbt.

Habituell der *N. subaenea* Jac. ähnlich, aber die Vorderwinkel des Halsschildes weder scharfeckig, noch vorgestreckt, Intervalle der Flügeldecken plan und beim ♀ nur ein einziger Tuberkel hinter der schwachen postbasalen Depression.

Nodonota micromela n. sp.

Venezuela: Los Andes: Mérida (Mus. G. Frey, typus; coll. Clavareau, Mus. Paris).

Long. < 2 mm.

Bronzegrün mit goldenen Reflexen, Fühler und Beine hellbraungelb. Länglich, oben nur mäßig glänzend, Mikroskulptur des Vorderkörpers unter 20facher, die der Elytren unter 50facher Vergrößerung deutlich sichtbar. Vorderkörper fein punktiert, Thorax leicht aciculato-punktiert. Punktierung der Flügeldecken wenig regelmäßig, stärker als auf dem Thorax, hinten hie und da in Reihen stehend, ohne Rippen und ohne Eindrücke. Thoraxseiten regelmäßig gerundet.

Kleinste Art der Gattung, gleichzeitig die einzige, bei welcher die Elytren in beiden Geschlechtern vollkommen gleich gebildet sind.

Nodonota parvula (Jacoby) subsp. **animatoria** nov.

Costa Rica: Turialba (Mus. G. Frey); San José (dtto); Surrubres, 300 m (dtto). — Guatemala (dtto).

Diese Rasse weicht von der Stammform (aus Panama) durch die starke Punktierung des Vorderkörpers ab. *N. parvula* ist durch den vollkommen matten Thorax, dessen mikroskopische Retikulierung schon unter 20facher Vergrößerung gut sichtbar ist, charakterisiert.

Nodonota minuta Jacoby (nov. comb.)

In der Gattung *Chrysodina* beschrieben, aber schon der Autor war nicht mit ihrer Gattungsangehörigkeit zufrieden. E. Lefèvre (Ann. Soc. Ent. Fr. 1889, p. 330) stellte sie zu *Lamprosphaerus* nach Exemplaren von Venezuela, die aber kaum mit Jacoby's *Chrysodina minuta* identisch sein dürfte (cf. Jacoby, B. C. A. Suppl. 1890, p. 185). Alle Merkmale eines untersuchten ♂ (Cotype[1]) weisen auf eine *Nodonota* einwandfrei hin.

Nodonota lateralis (Jacoby) subsp. **jaliscensis** nov.

México, Jalisco: Volcan de Colima (Mus. G. Frey).

Diese Rasse unterscheidet sich von der typischen Form (Guatemala) durch Größe (sogar 5 mm überragend; 3,5—4,5 mm bei der typischen Rasse), durch dichtere und im Vorderteile der Elytren vollkommen verworrene Punktierung. Grün bis bronzegrün.

Nodonota junonis Bechyné

Diese Art, von Minas Gerais beschrieben, scheint sehr weit verbreitet zu sein.

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: D. F. (Deutsches Entom. Institut). — Matto Grosso: Corumbá (Mus. G. Frey).

Bolivia: Caiza (Univ. di Torino).

Aristonoda n. gen.

Zu einer Gruppe der mit *Nodonota* verwandten Gattungen gehörend. ♀ unbekannt.

[1]) Der richtige Fundort ist Vera Paz, Chiacaman, aber nicht Chicam (teste Junk-Schenkling. Catal.) oder Chiacam (in Jacoby).

Kopf groß mit kleinen und sehr weit voneinander stehenden Augen (Stirn wenigstens fünfmal so breit wie ein Augendurchmesser). Mandibeln auffallend groß, linker Kiefer so lang wie die Stirnbreite, in der Mitte im rechten Winkel nach rechts gebogen und in eine lange, nadelscharfe Spitze ausgezogen. Der rechte Kiefer ist viel kürzer und nur von unten sichtbar. Antennen robust, zur Spitze graduell an Stärke zunehmend. Prothorax fast so breit wie die Elytren, lateral fein gerandet, ohne Spur einer Zähnelung der Seitenränder. Intercoxalplatte des Prosternums breit, nach hinten leicht verbreitet und hinten in konvexer, vorne in vollkommen gerader Linie abgestutzt. Procpisternen kurz, in der Mitte zwischen dem Außenwinkel der Prosternalplatte und zwischen dem Vorderwinkel des Halsschildes endigend, nach vorne sehr stark konvex. Vorderrand des Prostethiums ist anfangs (von der Mitte zu den Seiten) stark konvex, dann ebenso stark konkav (also S-förmig). Beine sehr robust gebaut, 1. Glied der 4 vorderen Tarsen stark verbreitert.

Diese Gattung ist an der Form der Mandibeln kenntlich (wahrscheinlich schwächer gebildet bei den ♀♀, wie dies bei den *Spintherophyta*-Arten der Fall ist). Die Form der Vorderbrust ist von den bisher bekannten Genera stark abweichend.

Aristonoda periculosa n. sp.

Brasil: S. Paulo (Mus. G. Frey).

Long. < 4 mm.

Oval, seidenmatt, erzfarbig mit violettem Schimmer, Antennen schwarz, die ersten 3 Glieder, Labrum, Spitze der Mandibeln, Palpen und Beine gelblich.

Kopf groß, furchenlos, nur eine Spur der Frontallängslinie ist geblieben, Punktierung fein und sparsam. Antennalcalli klein und weit voneinander entfernt. Antennen robust, die Flügeldeckenmitte weit überragend, 1. Glied dick, 2. länglich, kürzer als das 3.

Prothorax fein punktiert, doppelt so breit wie lang, mit der größten Breite nahe der Mitte, Seiten stark und regelmäßig gerundet, alle Winkel scharfeckig, die hinteren vorragend. Vorderrand in konvexer Linie verlaufend, Vorderecken deflex, Hinterrand ausgerandet und vor dem pentagonalen Schildchen stumpfeckig auslaufend.

Elytren stärker punktiert als der Prothorax, Punktierung vorne in unregelmäßig geminaten, hinten in regelmäßigen und

einfachen Längslinien (Punkte gleichzeitig kleiner) geordnet. Basalcallus deutlich, postbasaler Eindruck tief, Apikalwinkel jeder Flügeldecke fast rechteckig und schwach, aber trotzdem deutlich verdickt. Unterseite matt, Metasternum und Abdomen glänzender, letztes Segment hinten abgestutzt.

Deuteronoda suturalis Lefèvre

Costa Rica: Surrubres (Coll. Clavareau, Mus. Paris); Bebedero (Reimoser, Mus. Wien).

Deuteronoda physipyga n. sp.

Brasil: S. Paulo (Mus. G. Frey).

Long. 3 mm. ♀ unbekannt.

Bronzebraun, stark glänzend, Mundorgane rotbraun, Antennen und Beine gelbrot, Apikaldrittel der Hinterschenkel lebhaft metallisch bronzegrün.

Diese kleinste bekannte Art der Gattung *Deuteronoda* ist in der Form, Farbe und Skulptur den kleinen Exemplaren von *Maecolaspis maculipes* Har., *M. inquinata* Lef., usw. täuschend ähnlich. Sie weicht kollektivweise von diesen *Maecolaspis*-Arten durch die generischen Merkmale ab, d. h. die 4 vorderen Basitarsite sind stark verbreitert, die Intercoxalplatte des Prosternums ist breit gebaut und die Fühler verbreitern sich merklich zur Spitze.

Das auffallendste Merkmal dieser Art ist die höckerartige Wölbung des letzten Bauchsegmentes. Diese tuberkelartige Erhabenheit ist quer, spiegelblank, am Vorderrande steil abfallend, schon von der Seite gut sichtbar und so hoch wie die Hintertibia an der Basis dick ist.

Nodocolaspis tarsata (Lefèvre) subsp. **acallosa** Bechyné

Paraguay: Puerto Casada, Dto. Boguerón, XI. 1950 (A. Martínez); Itapucumi, 30. XI. 1950 (dtto).

Nodocolaspis femoralis Lefèvre (nov. comb.).

Unter den Namen von *Colaspis femoralis* und *Colaspis rufofemorata,* von Lefèvre beschrieben, aber wegen der breiten Intercoxalplatte des Prosternum als auch der Fühlerform und den stark erweiterten ♂ Tarsen nach in der Nähe von *N. tarsata* Lef., zu stellen. 2—7 Endglieder der Fühler schwarz oder dunkelbraun. In Kolumbien und Venezuela weit verbreitet.

Varietäten:

1. Beine fast einfarbig rot. Dominante Form in Venezuela (Caracas). ab. **vogli** nov.
2. Beine schwarz, Schenkel einfarbig rot. ab. **femoralis** Lef.
3. Wie die vorige Form, aber auch die Schenkelspitze schwarz. ab. **rufofemorata** Lef.[1])

Nodocolaspis antennalis n. sp.

Brasil, Est. Matto Grosso: Rio Machado (Mus. G. Frey). — Est. Pará: Santarem, IV. 1924 (H. C. Boy, Inst. de Ecologia e Expt. Agric., Rio de Jan.).

Long. 5,5—6 mm.

Dunkelblaugrün (f. typ.) oder goldgrün (ab. *aureoviridis*), Antennen (Glieder 5—8 schwarz) und Beine rotgelb. Länglich, Oberseite glänzend.

Mit *N. costipennis* Lef., verwandt, weniger glänzend (♂, ♀) und mit charakteristisch gefärbten Fühlern:

N. costipennis:	**N. antennalis:**
Thorax dichter als der Kopf punktiert.	Halsschild sparsam punktiert, viel sparsamer als der Kopf.
Flügeldecken in geminaten Längsreihen punktiert, alle Intervalle (beim ♀ stärker) gewölbt.	Flügeldecken vorne ± verworren punktiert, Intervalle plan, nur das vorletzte der ganzen Länge nach und das erste hinten gewölbt (beim ♀ stärker).
Das 1. Glied der ♂ Vordertarsen sehr stark verbreitet, wenigstens so breit wie die Spitze der entsprechenden Tibia.	Das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen weniger verbreitet, schmäler als die Spitze der entsprechenden Tibia.
Die postbasale Depression der Flügeldecken sehr deutlich, namentlich bei den ♀♀.	Diese Depression ist bei beiden Geschlechtern undeutlich.

Nodocolaspis costipennis Lefèvre

Brasil: Est. Maranhão (Dr. G. Bondar, Commonw. Inst. of Entom.).

[1]) Als eigene Art beschrieben.

Argentina, Misiones: Iguazú (Mus. La Plata); Loreto, IV. 1931 (coll. Denier, Mus. La Plata).

Nodocolaspis multicostata Jacoby

Brasil, Est. S. Paulo: Santos (Mus. G. Frey); Alto da Serra, 700 m. XI. 1926 (F. Ohaus, Mus. G. Frey); ibid., 28. III. 1925 (R. Spitz, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Das ♀ dieser Art ist einer der markantesten Eumolpiden Südamerikas. Das ♂ dagegen, bisher unbeschrieben, sieht vollkommen anders aus.

Es ist kleiner (5 mm), cuneiform, mit sehr langen Fühlern, der Basalcallus der Flügeldecken ist außerordentlich groß, mit bloßem Auge sehr deutlich sichtbar, von einer tiefen Querdepression befolgt. Die ganze Oberfläche der Elytren zeigt keine Spur von Längsrippen vor. Das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen ist stark verbreitet.

Nodocolaspis tuberculata n. sp.

Brasil: S. Paulo [ville de] (Riedel, Mus. G. Frey).

Long. ± 5 mm.

Bronzegrün, Mund, Labrum, Fühler, Palpen und Beine rot. Oben glänzend mit bräunlichen Reflexen (nur in gewisser Richtung des Lichtes sichtbar). Länglich, von gleichem Grundriß wie die *Maecolaspis maculipes* Har.

Kopf stark punktiert, Augen groß und vorgequollen. Antennen die Flügeldeckenmitte erreichend, die 5 Endglieder merklich verdickt.

Halsschild transversal, weniger als doppelt so breit wie lang, mit der größten Breite nahe der Mitte, Seiten gerundet, nahe der Mitte stark gewinkelt, alle Winkel verdickt. Oberfläche stark punktiert, Punkte frei, nicht zusammenfließend. Basis stark gerandet.

Elytren eine Spur breiter als der Thorax, mit schwach emporsteigendem Basalcallus, welchem eine schwache Querdepression folgt. Punktierung stark, hinten gereiht, an den Seiten leicht quer zusammenfließend. Intervalle hinten schwach gewölbt. Prostethium stark punktiert, intercoxale Platte des Prosternums breit, hinten verbreitet und sparsam behaart.

♂. Beine robust, Tarsen breit, das 1. Glied der 4 vorderen stark erweitert. Flügeldecken ohne Tuberkeln. Mittelschiene gekrümmt.

♀. Tarsen zarter, alle Tibien gerade. Basalcallus der Flügeldecken in Form einer kurzen Rippe verlängert, eine andere Rippe liegt innen daneben. Hinter dem Humeralcallus befindet sich ein rundlicher, hoch und scharf emporgehobener Tuberkel, hinter welchem sich eine Reihe kleinerer, zur Spitze progressiv an Größe zunehmender Tuberkeln befindet.

Die Struktur der Flügeldecken beim ♀ läßt diese Art ohne weiteres wieder erkennen.

Nodocolaspis paulistana n. sp.

Brasil: S. Paulo (Mus. G. Frey, typus); Est. S. Paulo: Saúde, 15. XI. et 1. XII. 1918 (J. Melzer, Inst. de Ecol. Expt. Agric., Rio de Jan.).

Long. ♂ 5 mm; ♀♀ ± 6 mm.

Die Färbung, die Grundform und -skulptur (Flügeldecken aber stärker, auch hinten sehr deutlich punktiert) sind die gleichen wie bei dem *Lyraletes fulgidicollis* Lef. Die starke Erweiterung des 1. Gliedes der 4 vorderen Tarsen beim ♂ und die durchaus kräftig gebauten Beine deuten einwandfrei die generische Zugehörigkeit an.

Nodocolaspis rugulosa n. sp.

Brasil, Est. Sa. Catarina: Hansa (Mus. G. Frey, typus); Joinville, II. 1921 (H. Schmith, Inst. de Ecol. Expt. Agric., Rio de Jan.); Jaraguá (coll. Clavareau, Mus. Paris); Rio Capivary (Fruhstorfer, coll. Clavareau, Mus. Paris).

Long. 5,5—6,5 mm.

Metallisch grün, Labrum, Antennen, Palpen (das letzte Glied angedunkelt) und Beine rotgelb, Tarsen bläulich. Länglich oval, ziemlich gewölbt, glänzend. Bei einigen Exemplaren sind die Antennite 7, 10 und 11 angedunkelt.

Kopf dicht, stark und etwas runzelig punktiert, Vertex aciculato-punktiert. Alle Suturen undeutlich, Antennalcalli sehr schmal. Fühler dünn, die Flügeldeckenmitte weit überragend. Augen sehr stark gewölbt.

Halsschild stark quer, mit der größten Breite nahe der Mitte, mehr als doppelt so breit wie lang, Seiten regelmäßig und ziemlich stark gerundet, nahe der Mitte gewellt, ziemlich breit abgesetzt. Vorderecken verdickt, alle Winkel stumpfeckig. Basis tief gerandet, Randlinie punktiert. Oberfläche sehr stark, unregelmäßig punktiert, Zwischenräume, namentlich gegen die Seitenrän-

der, uneben; eine unpunktierte Insel liegt in der Mitte beim Vorderrand.

Flügeldecken mit einer deutlichen postbasalen Querdepression, noch stärker punktiert als der Thorax, Punkte vorne quergerunzelt, hinten bei der Naht in regelmäßigen Längsreihen geordnet, deren Intervalle gewölbt erscheinen. Epipleuren hinter der Mitte leicht verbreitert. Intercoxalfortsatz des Prosternums breit, Prostethium punktiert, Metepisternen matt und unpunktiert.

♂. Beine robust, das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen sehr stark erweitert. Letztes Bauchsegment mit einigen langen Härchen bewimpert, hinten abgestutzt, Pygidium von unten sichtbar.

♀. Beine zarter gebaut, Körper größer, Pygidium von unten nicht sichtbar.

Von den anderen Gattungsangehörigen leicht durch die sehr grobe Skulptur der Oberseite, mitunter durch die Färbung trennbar.

Schizonoda pandora Bechyné

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, Faz. Penedo, 21. X. 1942 (Burchard, Inst. Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.); ibid., 30. X. 1942 (Araujo, Inst. E. E. Agr., Rio de J.).

Tectaletes n. gen.

Diese Gattung ist nur für eine einzige Art bestimmt, bei welcher der Vorderkörper wie bei *Lyraletes* gebaut ist, d. h. Stirn und Vertex sind stark gewölbt, Augen groß und seitlich stark vorragend und der Thorax, mit breit abgesetzten und stark gerundeten Seiten, ist nur eine Spur schmäler als die Elytren. Fühler zur Spitze merklich verdickt.

Als Hauptcharakter ist die Form der Flügeldeckenspitze zu betrachten. Die Elytropleuren, wenn auch bis zur extremen Spitze gut entwickelt, sind von oben in der Apikalgegend gar nicht sichtbar, von einer rippenartigen Protuberanz, die sich im Apikaldrittel stark emporhebt, völlig bedeckt. Gleichzeitig ist die Naht hinten dachförmig gewölbt. Diese erwähnten Merkmale sind bei den ♀♀ stärker ausgeprägt.

Intercoxalplatte des Prosternums breit, Beine robust und das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen sehr stark erweitert, dies sind Merkmale, die diese neue Gattung in die Verwandtschaft von *Nodocolaspis* einreihen.

Tectaletes itatiayensis n. sp.

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, 700 m, 15. X. 1942 (Dr. W. Zikán, Inst. de Ecol. e Expt. Agr., Rio de Jan., typus); Südabhang, Waldregion, 16., 26. X. 1927 (Zerny, Mus. Wien).

Long. 4—5 mm.

Rotbraun, Antennite 5, 6, 7 und 10, Mandibeln, eine postokulare Makel, und eine schlecht begrenzte quergestellte Zentralmakel des Halsschildes pechbraun, die letztere mit einem Metallschein. Flügeldecken mit einem schlecht begrenzten, oft undeutlichen, unregelmäßigen bronzefarbigen Fleck, der die Basis berührt und das Apikaldrittel nicht erreicht. Eine gleichfarbige schmale Makel liegt im ersten Drittel am Marginalrand. Oberseite glänzend.

Kopf länglich, stark punktiert, furchenlos, Antennalcalli schwach gewölbt und verhältnismäßig klein. Stirn mehr als dreimal so breit wie ein Augendurchmesser (quer gesehen). Antennen die Flügeldeckenmitte merklich überragend, zur Spitze deutlich verdickt, Glieder 7, 8 und 10 stärker als die anderen erweitert.

Prothorax mehr als doppelt so breit wie lang, vor der Basis am breitesten, Seiten stark gerundet und nach vorne viel mehr als nach hinten verschmälert, breit abgesetzt und nahe der Mitte ± deutlich gewellt. Hinterwinkel mit einer Mucro, Vorderecken verdickt, abgestutzt und stumpfwinkelig. Basis stark gerandet. Oberfläche mit einzelnen grübchenförmigen Punkten besetzt.

Epimeren des Prosternums den Vorderwinkel des Prostethiums nicht erreichend, Intercoxalplatte breit, sparsam behaart.

♂. Elytren so stark punktiert wie der Thorax, mit einer deutlichen postbasalen Depression, Intervalle plan. Die latero-apikale Rippe und die dachförmige Erhabenheit der Naht schwach gebildet. Das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen stark erweitert.

♀. Punktierung der Flügeldecken schwächer, einige Tuberkeln befinden sich in der vorderen Hälfte hinter dem Humeralcallus. Die Erhabenheiten im hinteren Teil der Flügeldecken stärker emporgehoben. Beine zarter, der letzte Bauchring hinten in der Mitte mit einem mäßig tiefen Ausschnitt.

Die Tuberkeln der Elytren sind ähnlich wie bei mehreren *Lepronota*-Arten gebildet, die Art kann jedoch nicht zu dieser Gattung gehören, weil der Vorderrand des Prosternums abfallend ist (kragenartig aufgebogen bei *Lepronota*).

Caudatomolpus n. gen.

♂ unbekannt.

Länglich, Elytren dorsal abgeflacht, mit Rippen versehen, hinten mit einer schwanzartigen Verlängerung. Kopf länglich mit länglichen und nur undeutlich ausgerandeten Augen. Antennen lang und filiform. Prothorax fast zylindrisch, Seiten fein gerandet. Intercoxalplatte des Prosternum breit, Proepimeren vorne geradlinig. Der 1. Sternit fast so groß wie das Metasternum. Beine zart.

Den meisten Merkmalen nach ist diese Gattung mit *Nodocolaspis* verwandt.

Caudatomolpus paradoxus n. sp. (Tafel I.)

Brasil, Est. Minas Gerais: Passa Quatro, Faz. dos Campos, 12. XII. 1915 (J. F. Zikán, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Lebhaft metallisch grün, oben kupferschimmernd, ziemlich glänzend, Fühler schwarz, an der Basis gelblich, Tibien und Tarsen fast schwarz.

Isolepronota cybele Bechyné

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Muri, I.—III. 1952 (W. Wittmer, Mus. G. Frey).

Nach einem einzigen ♀ beschrieben. Das ♂ hat nur schwache Längsrippen auf den Flügeldecken, Beine robuster, das letzte Bauchsegment hinten geradlinig abgestutzt und die Körperform etwas schmäler. Die Antenniten 7, 10 und 11 sind oft angebräunt (♂ und ♀).

Isolepronota femorata Erichson

Bolivia, Yungas de la Paz: Coroico, XII. 1948 (A. Martinez).

Isolepronota striatopilosa Lefèvre

Bei einem Exemplar aus Bahia (Mus. G. Frey) sind die Flügeldecken rotgelb, nur die Naht ist vorne schmal dunkel metallisch gesäumt (ab. *omnissa*).

In der Originalbeschreibung der subsp. *intermedia* Bech., ist ein Fehler zu korrigieren: Die Flügeldeckenrippen sind nämlich beim ♀ stärker als beim ♂ gewölbt. Ein Exemplar von La Merced (Mus. Wien) hat seine Flügeldecken mit je einem großen, bis zur Mitte reichenden roten Fleck versehen (ab. *pseudohumeralis*).

Diese Rasse ist weit verbreitet:

Argentina: Jujuy (Reimoser, Mus. Wien). — Salta: La Merced, Zuviria, El Carmen und San Antonio (dtto). — Chaco: Colonia Castelli, 13. V. 1936 (P. Denier, Mus. La Plata); Resistencia (dtto). — Santa Fe (H. Richter, Mus. La Plata); Las Garzas, Bordo de Río Las Garzas, Nor de Chaco de Santa Fe (Br. Wagner, 1904, Mus. Wien). — Formosa: San Juan, 8. XII. 1935 (P. Denier, Mus. La Plata). — Paraguay: Villarica (H. Richter, Mus. La Plata).

Die subsp. *boliviana* Bech., kommt auch in Jujuy (Mus. La Plata) und in Mato Grosso (dtto) vor.

Isolepronota catamarcana n. sp.

Argentina: Catamarca, 18. und 19. III. 1927 (C. Bruch, Mus. La Plata). — Tucumán (Mus. La Plata).

Auf den ersten Blick ist diese Art der *I. striatopilosa* subsp. *boliviana* täuschend ähnlich. Die Oberseite ist aber einfarbig dunkel metallisch, Punktierung der ganzen Oberfläche homogen und stärker, postbasale Depression deutlich und die Rippen der Flügeldecken sind beim ♂ vorne vollkommen verschwunden.

Es ist die einzige Art der Gattung, bei welcher die Flügeldecken des ♀ mit Tuberkeln bedeckt sind: ein länglicher auf dem 4. Intervall hinter der postbasalen Depression, mehrere kleinere auf den Intervallen 5 und 6. Das 8. Intervall ist stark, das 9. schwach rippenartig gewölbt. Das ♀ stammt von Tucumán, stimmt aber in den Hauptmerkmalen mit den Stücken von Catamarca völlig überein (2 ♂♂).

Lepronota lata Bechyné

Brasil, Est. S. Paulo: Ilha Santo Amaro, 10. IV. 1912 (G. E. Bryant, Commonw. Inst. of Entom.); Alto da Serra, 5. und 21. III. 1912 (dtto); Ribeirão Preto, II. 1898 (E. Gounelle, Mus. Paris).

Lepronota marshalli Harold

Brasil, Est. Sa. Catarina: Nova Teutonia (F. Plaumann, Mus. G. Frey; Brit. Museum, etc.). — Paraguay, Alto Parana: Hohenau (H. Richter, Mus. La Plata). — Argentina: Misiones (dtto).

Leprocolaspis interrupta Harold

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, 800 m, XII. 1933 (S. Lopes et R. Cunha, Inst. de Ecol. e Expt. Agric., Rio de Jan.);

ibid., 1100 m, 30.XI. 1942 (Dr. W. Zikán, I.E.E.A.); ibid., 1100 m, Maromba, 26. XII. 1932 (N. B. Fragundes, I.E.E.A.).

Leprocolaspis brunnipes Lefèvre (nov. comb.)

In der Gattung *Colaspis* beschrieben, aber wegen der robusten Beine, stark erweiterten Tarsen des ♂, breiten Intercoxalplatte des Prosternums reiht sie sich zu den *Leprocolaspis*. Sie weicht von den übrigen Arten durch kleinen Körper und durch den Mangel an Rippen und Tuberkeln der Flügeldecken ab.

Brasil, Est. Minas Gerais (Mus. Paris). — Bahia: S. Antonio (E. Gounelle, coll. Fry, Commonw. Inst. of Entom.).

Gen. **Agrosterna** Harold (nov. comb.)

Die Untersuchung der Genotypen von *Agrosterna* Har., *Choris* Lef., und *Cephalaletes* Bech., ergab, daß alle diese nur eine einzige Gattung darstellen, dabei wurde *Agrosterna* als erste beschrieben.

Choris kirschi Har. (als *Mevania* beschrieben) ist mit dem von mir beschriebenen *Cephalaletes subspiciosus* identisch; Oberseite bald erzfarbig (f. typ.), bald blau (ab. *cyanea* [1]).

Von Argentinien sind 2 Arten bekannt, davon bildet eine den Genotypus, die andere wurde von mir in der Gattung *Alethaxius* beschrieben:

1. Sexualdimorphismus schwach, weder die Färbung noch die Körperform wesentlich sexuell verschieden. Halsschild an den Seiten ziemlich stark und dicht punktiert. Long. ♂♀ 4—5 mm.

Agrosterna buphthalma Har.

Córdoba (Mus. G. Frey). — Entre Ríos: Santa Elena, I. 1912 (G. E. Bryant, Commonw. Inst. Entom.). — Santa Fe, Río San Javier: Estancia la Noria, 12. und 19. XII. 1911 (dtto). — Formosa: Clorinda, 15. X. 1937 (P. Denier, Mus. La Plata). — Chaco: Resistencia, 5. und 14. XI. 1938 (dtto). — Paraguay: San Lorenzo, 13. I. 1939 (dtto).

2. Sexualdimorphismus stark. ♂ robust gebaut, Halsschild fast breiter als die Elytren, Punktierung schwächer, Färbung heller. Das ♀ ist zarter gebaut, dunkler, stärker punktiert und das Halsschild ist weniger transversal. Die Punktierung des Thorax ist bei beiden Geschlechtern feiner. Long. ♂♂ 5—6 mm, ♀♀ 4,5—5 mm (♀: *Alethaxius monrósi* Bech., ♂: *Alethaxius argentiniensis* Bech.).

Agrosterna monrósi Bech. (nov. comb.).

[1]) Venezuela, Los Andes: Mérida (coll. Clavareau, Mus. Paris); P. Cabello (Mus. G. Frey).

Ich beschrieb diese Art nach den Exemplaren von Buenos Aires. Diese Provenienz scheint mir jetzt dubiös zu sein, wie es die zahlreichen untersuchten Stücke beweisen dürften:

Jujuy: La Mendieta, 2. XII. 1939 (P. Denier, Mus. La Plata); Ledesma, 24. II. 1945 (Birabén, Mus. La Plata). — Salta: Tartagal, 26. II. 1945 (dtto); S. Antonio, La Merced, Zuviria (Reimoser, Mus. Wien). — Tucumán: Tapia, 600 m, III.—IV. 1903 (G. A. Baer, coll. Clavareau, Mus. Paris). — Catamarca (Mus. La Plata). — Santiago del Estero: Turena, dto Robles, 20. XI. 1939 und I. 1940 (R. Maldonaldo, Mus. La Plata); Río Salado (Wagner, coll. Dallas, Mus. La Plata). — Chaco: Colonia Benitez, 30. XII. 1935 (P. Denier, Mus. La Plata); Resistencia (dtto). — Formosa: Clorinda, 13. II. 1940 (dtto).

Murimolpus wittmeri Bechyné

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Petropolis, II. 1857 (Rev. H. Clark, British Museum); Rio de Janeiro (coll. Fry, Brit. Museum).

Balya picta Perty

Die einzelnen Farbvarietäten scheinen sehr lokalisiert zu sein.

Paraguay: Do. Boguerón, km 145 de Pto. Casado, XI. 1950 (A. Martínez; nur ab. *reducta* Bech., und ab. *4-punctata* Bech., in Anzahl).

Santiago del Estero (coll. Wagner, Mus. La Plata). Eine Form vom roten Vorderkörper, Flügeldecken blau mit roter Naht (ab. *suturata*).

Eine andere kommt bei La Plata vor (Mus. La Plata): Vorderkörper rot, Flügeldecken einfarbig blau (ab. *uniformis*).

Hylax guérini n. sp.

Brasil, Est. Goiaz: Bananeiras, XII. 1937 (J. Guérin, Mus. G. Frey).

Long. 6,5 mm. ♀ unbekannt.

Bronzegrün, oben bronzekupferig, Palpen (letztes Glied dunkel) und Antennen gelbbraun, die Endglieder der letzteren angedunkelt. Unterseite und Clypeus matt, Abdomen und Oberseite stark glänzend.

Kopf stark und dicht subaciculato-punktiert, Stirn breit, in der Mitte mit einer abgekürzten Längsfurche, Antennalcalli klein, voneinander weit getrennt. Fühler kurz, den Humeralcallus der

Elytren kaum überragend, robust, zur Spitze merklich verdickt, das 3. Glied länger als die benachbarten.

Halsschild doppelt so breit wie lang, hinter der Mitte am breitesten, Seiten vorne breit, hinten schmal abgesetzt, hinten schwach, vorne stark gerundet, nach vorne so stark verschmälert, daß der in der Mitte nach vorne leicht ausgezogene Vorderrand nur halb so lang wie der gerandete Hinterrand ist. Alle Winkel abgerundet, die hinteren unten mit einem Zähnchen versehen. Oberseite so stark wie der Kopf, dicht aciculato-punktiert.

Elytren breiter als der Thorax, foveolato-punktiert, dazwischen fein punktiert, die Grübchen an den Seiten unregelmäßig zusammenfließend, hinten nahe der Naht befinden sich einige Punktreihen. Postbasale Depression sehr schwach, Suturalwinkel abgerundet. An den Seiten vor der Spitze befindet sich eine sehr kurze Callosität. Prostethium matt, undeutlich punktiert, die Intercoxalplatte dicht und rauh behaart. Das letzte Bauchsegment mit einer tiefen Querdepression in der Hinterhälfte, die in der Mitte von einer Längscarina unterbrochen ist. Beine robust, das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen stark erweitert. Hintertibien leicht gebogen, in der Mitte auf der Innenseite mit einem an der Spitze abgeflachten und abgestutzten, behaarten Dorn versehen, der länger als der Metatarsus ist.

Diese Art, die den Namen meines Freundes J. Guérin trägt, ist durch Größe auffallend. *H. hilaris* Lef., hat eine Marginalrippe auf den Flügeldecken und die zweite verwandte Art, i. e. *H. klugi* Lef., ist durch den seidenmatten Vorderkörper ausgezeichnet.

Hylax zikáni Bechyné

Brasil: Espírito Santo (coll. H. Clavareau, Mus. Paris). — Est. Minas Gerais: Mar de Hespanha (A. Heyne, coll. Clavareau, Mus. Paris).

Hylax strigicollis Jacoby

Erzfarbig bis hellbronzebraun, manchmal auch blau mit grünlichem oder violettem Schein (ab. *coeruleicolor*).

Argentina: La Plata (coll. Koslowsky, Mus. La Plata). — Corrientes: Beron de Astrado, 1947 (Birabén, Mus. La Plata); Manantiales, II. und VIII. 1946 (dtto); Ita Ibaté, II. 1947 (dtto); San Roque, II. 1920 (Bosq, coll. Dallas, Mus. La Plata). — Santa Fe: Rosario, I. 1932 (P. Denier, Mus. La Plata). — Formosa: Isla de Oro, 9. XII. 1936 (dtto). — Chaco: Colonia Benitez, 31. XII.

1935 (dtto); Pinedo, 8. XII. 1939 (Birabén-Bezzi, Mus. La Plata); General Capdevilla, 8. XII. 1939 (dtto). — Santiago del Estero: Río Salado (Wagner, coll. Dallas, Mus. La Plata).

Paraguay, Villarica: Independencia, 5. XII. 1950 (A. Martínez); Asunción (C. Rocholl, Mus. Wien).

Hylax chrysodinoides Bechyné (nov. comb.)

Ich habe diese Art als eine Rasse der vorhergehenden beschrieben. Die Untersuchung eines größeren Materials (namentlich vom Museum La Plata) zeigte aber, daß beide Formen, immer gut trennbar und ohne jede Übergangsformen, an denselben Fundorten gesammelt waren. Beim ♂ ist die Hintertibia von *H. strigicollis* nur mit einem Tuberkel versehen, bei *H. chrysodinoides* dagegen trägt sie nahe der Spitze einen langen Dorn.

Argentina: La Plata (coll. Koslowsky, Mus. La Plata). — Chaco: Col. Benitez, 30. XII. 1935 (P. Denier, Mus. La Plata).

Paraguay: Asunción, 10. X. und 3. XI. 1904 (Vezényi, Mus. Budapest); ibid. (Barabczy, Mus. Budapest); ibid., 1891 (Revoil, coll. Gounelle, Mus. Paris).

Itatiaya n. gen.

Diese Gattung stellt eine der zahlreichen Übergangsformen zwischen *Chrysodinini* und *Iphimeini* vor und beweist die Unhaltbarkeit beider Tribus wieder.

Bei dieser neuen Gattung tragen die Vordertibien außen vor der Spitze einen spitzigen Dorn. Fühler filiform, Mandibeln robust, Vorderwinkel des Thorax von unten gesehen stark vorgezogen, von den Vorderecken der Proepisternen weit entfernt. Als Hauptmerkmal ist der Sexualdimorphismus der Epipleuren zu bezeichnen, eine seltene Ausnahme unter den neotropischen Eumolpiden. Dieses Organ, von der Seite betrachtet, zeigt drei Ausbuchtungen: eine große hinter der Humeralpartie, eine kleinere hinter der Mitte und die dritte in der Apikalgegend. Es ist vollkommen horizontal, vorne breit, nahe der Mitte merklich verschmälert, hinter der Mitte aber wieder sehr deutlich verbreitet. Beim ♂ gibt es 2 Aushöhlungen (von der Seite nicht sichtbar), eine ganz vorne, die andere gegen die Mittelcoxen. Beim ♀ ist nur die vordere Aushöhlung vorhanden.

Itatiaya zikáni n. sp.

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, 1000 m, km 4, 20. XI. 1933 (copula typ., J. F. Zikán, Ist. de Ecol. e Expt. Agr.,

Rio de Jan.); ibid., 1380 m, km 8, 25. XI. und 2. XII. 1935 (dtto); ibid., 1380 m, 25. IV. 1942 (Dr. W. Zikán, I.E.E.A.); ibid., Macieras, 1060 m, 8. XI. 1933 (J. F. Zikán, I.E.E.A.). — Est. Minas Gerais: Passa Quatro, Fazenda do Campos, 12. XI. 1916 und 17. X. 1917 (dtto); Campo Bello, 8. XI. 1923 (J. F. Zikán, coll. Denier, Mus. La Plata).

Long. 6—8 mm.

Goldgrün, Schenkel, Schiene, Fühler- und Palpenbasis rotgelb, Tarsen schwärzlich, Labrum rot mit Bronzeschimmer, jede Flügeldecke mit einem großen, blaugerandeten, feuerig purpurfarbigen Fleck, der weder die Basis noch die Naht erreicht, von dem Seiten- und Spitzenrand weit entfernt bleibt und hinter den Schultern winkelig ausgeschnitten ist. Ganze Oberseite glänzend, nur der purpurne Fleck der Elytren ist etwas matter. Oval, Flügeldecken nach hinten erweitert.

Kopf groß, stark aciculato-punktiert, Punkte freistehend, nur am Clypeus, der durch eine deutliche Naht hinten begrenzt ist, runzelig. Stirn wenigstens dreimal so breit wie ein Augendurchmesser. Antennen die Mitte der Elytren erreichend, die 5 Endglieder leicht verdickt, das 4. Glied kürzer als die benachbarten.

Halsschild stark transversal, mehr als doppelt so breit wie lang, hinter der Mitte am breitesten, Vorderrand in der Mitte nach vorne ausgewölbt, Seiten gerandet, regelmäßig abgerundet, stärker nach vorne als nach hinten verengt. Vorderwinkel scharfeckig und vorgezogen, Hinterwinkel abgerundet. Oberfläche ziemlich dicht und feiner als der Kopf punktiert. Schildchen pentagonal und leicht quer.

Flügeldecken breiter und viel stärker punktiert als der Thorax, postbasale Depression schwach, Punktierung etwas gereiht nahe der Naht (die entsprechenden Zwischenräume hinten gewölbt), an den Seiten stärker als auf der Scheibe. Suturalwinkel kurz abgerundet. Unterseite matt, Prostethium punktiert, Intercoxalfortsatz des Prosternums breit, behaart, hinten geradlinig abgestutzt, so breit wie die Intercoxalplatte des Mesosternums. Metepisternen außen mit einigen Punkten versehen.

♂. Antennen und Beine robust, das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen stark erweitert, die entsprechenden Tibien gebogen. Das letzte Abdominalsegment rötlich durchscheinend, in der Mitte eingedrückt, dieser Eindruck jederseits von einem Tuberkel begrenzt. Körper größer.

♀. Antennen und Beine zarter, Mandibeln kleiner. Das 1. Abdominalsegment groß, das 5. in der Mitte ausgeschnitten, die Ränder des Ausschnittes leicht emporgehoben. Körper kleiner, Flügeldecken hinter dem Humeralcallus mit 2 Tuberkeln.

Diese Art, eine der schönsten und merkwürdigsten unter den amerikanischen Eumolpiden, habe ich Herrn J. F. Zikán in memoriam gewidmet, welcher sie öfters an seinen beliebten Fundplätzen im Itatiáia-Massiv gesammelt hat.

Iphimeis fulvipes Baly

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, 1100 m, Maromba, 24. X. 1937 (J. F. Zikán, coll. Denier, Mus. La Plata). — Est. Minas Gerais: Campo Bello, 30. X. 1936, 24. X. 1937, 25. XI. und 13. XII. 1938 (dtto).

Iphimeis itatiaiensis n. sp.

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, 1100 m, 30. XI. 1942 (Dr. W. Zikán, Inst. Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Long. < 8 mm. ♂ unbekannt.

Metallisch grün mit starkem Kupferschimmer und mit Goldglanz, unten matt, Labrum, Basis der Palpen und die Antennite 2—4 rot. Oval, verhältnismäßig wenig gewölbt (mit *I. dives* oder *I. fulvipes* verglichen).

Kopf breit, mikroskopische Retikulierung sehr fein, dicht und leicht aciculato-punktiert, Clypeus fast unpunktiert. Clypealfurchen fein, die anderen undeutlich inskulptiert, Antennalcalli deutlich. Stirn sehr breit, Vertex schwach gekielt in der Mitte. Fühler kaum die Mitte der Flügeldecken erreichend, dünn, die letzten 5 Glieder deutlich verdickt, das 3. Glied kürzer als die beiden benachbarten.

Prothorax stark transversal, fast dreimal so breit wie lang, vor der Basis am breitesten. Seiten ziemlich breit abgesetzt, gerundet, nach vorne viel stärker als nach hinten verengt, alle Winkel abgerundet. Oberfläche glänzend, ziemlich sparsam und fein punktiert, Punkte stärker und dichter gegen die Seiten. Schildchen glatt.

Flügeldecken breiter als der Prothorax, ohne merklichen postbasalen Eindruck, stärker punktiert als der Thorax, Punkte freistehend und nahe der Naht etwas gereiht, an den Seiten foveiform und quer zusammenfließend. Intervalle nur nahe der Spitze gewölbt, Suturalwinkel jeder Flügeldecke abgerundet. Proste-

thium glänzend, einige grübchenförmige Punkte tragend, sonst ist die Unterseite matt, dabei die mikroskopische Retikulierung schon unter 20facher Vergrößerung deutlich. Schenkel robust, Tibien an der Basis dünn, zur Spitze erweitert und behaart. Das letzte Abdominalsegment hinten abgestutzt, Hinterrand in der Mitte emporgehoben.

Diese Art ist sehr gut durch die Länge des 3. Antennites ausgezeichnet (in der Regel ist es der 2., der der kürzeste ist).

Iphimeis nicki n. sp.

Brasil, Est. S. Paulo: Cantareira, 6. XI. 1936 (Dr. Nick > J. Guérin > Mus. G. Frey).

Long. 7 mm.

Metallisch grün, Beine, Palpen, Antennen (Endglieder fehlen) und Labrum rot, oben lebhaft kupferig, Halsschildränder, Schildchen und Marginal- und Apikalränder der Elytren grün. Von ovaler Körperform.

Mit der vorhergehenden verwandt, anders gefärbt, breiter oval, Thorax breiter, viel mehr als doppelt so breit wie lang, mit einfacher und feiner Punktierung, Metepisternen ohne Punktierung, das letzte Abdominalsegment des ♀ zugespitzt (abgestutzt bei der *I. itatiaiensis*).

Herrn Dr. Nick freundlichst gewidmet.

Iphimeis nigritarsis Lefèvre (nov. comb.)

In der Gattung *Colaspis* beschrieben. Diese Art findet eine bessere Position in dem polyphyletischen Genus *Iphimeis,* weil sie ein breites Prosternum und beim ♂ stark erweiterte Tarsen hat.

Iphimolpus cribratus Lefèvre

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Passo Quatro, bordo do Rio das Pedras, Serra da Mantequeira (Wagner Brothers 1904, Mus. Wien); Teresopolis (Mus. G. Frey).

Das Exemplar von dem letztgenannten Fundort ist lebhaft metallisch blau, Flügeldecken feuerig purpurfarbig, die Naht, die Seitenränder und die Epipleuren goldfarbig (ab. *discolor*).

Parachalcoplacis suturalis Weise (nov. comb.)

Diese Art wurde mit mehreren anderen in der Gattung *Iphimeis* beschrieben, der Form des Prosternum nach gehört sie aber zu den *Parachalcoplacis.* Sie bildet mit den folgenden Arten eine

kleine natürliche Gruppe, die ausschließlich in der amazonisch-guaianischen Subregion verbreitet ist, und durch geringere Größe und durch den fast einfarbig gelblichen Körper charakterisiert ist. Es gibt eine Reihe höchst ähnlicher Arten der Gattung *Rhabdopterus*, bei welchen die Seiten des Halsschildes nahe der Mitte ± gewellt sind und die Intercoxalplatte des Prosternums schmäler erscheint.

1 (12) Beine einfarbig rotgelb.

2 (5) Halsschild sehr fein punktiert (Punktierung unter der 20fachen Vergrößerung kaum wahrnehmbar).

3 (4) Kleiner, gelblich, Antennite 5, 6, 7, 8, 10 und 11 schwarz, Flügeldecken mit einer ± deutlichen schwarzen oder pechschwarzen Nahtbinde. Kopf glatt, nur der Clypeus und die Frontaldepression stark punktiert. Elytren mit deutlicher postbasaler Depression, vorne ziemlich stark punktiert, hinten fast spiegelglatt. 3—3,5 mm (ex *Iphimeis*). **Parachalcoplacis suturalis** Weise

Guyane fr. — Bras.: Amazonas, Pará, Bahia.

4 (3) Körper einfarbig hell rötlichgelb, Antennite 5—11 schwarz, der 4. braun. Oben glänzend. Der *P. ochracea* ähnlich, größer, Thorax glatt, ohne Punktierung, Flügeldecken wenig regelmäßig punktiert mit einer sehr undeutlichen postbasalen Depression. 4,5 mm. ♂ unbekannt. **Parachalcoplacis subunicolor** n. sp.

Brasil: Pará, 3. II. 1893 (Mus. G. Frey).

5 (2) Die Halsschildpunktierung ist schon unter 10facher Vergrößerung wenigstens an den Seiten deutlich. Flügeldekken mit einer deutlichen postbasalen Querdepression, dadurch auch der Basalcallus deutlich.

6 (11) Die Endglieder der Fühler gleichfarbig.

7 (10) Körper klein, 4 mm nicht überragend.

8 (9) Endglieder der Fühler deutlich verdickt. Elytralpunktierung auch hinten verworren. Unter 3 mm (ex *Iphimeis*). **Parachalcoplacis ochracea** Weise (nov. comb.)

Brasil: Amazonas.

9 (8) Antennen streng filiform. Punktierung der Flügeldecken in Längsreihen geordnet. ± 2,5 mm. (Ex *Iphimeis*). **Parachalcoplacis pallida** Weise (nov. comb.)

Brasil: Amazonas.

10 (7) Größer, 4 mm überragend, Antennen filiform. Flügeldecken mit einigen Punktreihen an den Seiten, Punktie-

rung zur Spitze stark abgeschwächt. (Ex *Lamprosphaerus*). **Parachalcoplacis flaveola** Jacoby (nov. comb.)
Brasil: Amazonas, Para.

11 (6) Fühler rotgelb, Antennite 5—8 (oder nur 6—7) und 10 bis 11 schwarz, Flügeldecken oft mit einigen bräunlichen, schlecht begrenzten Flecken, vorne stark, hinten schwach punktiert. 3,5—4 mm. (Ex *Iphimeis*).
Parachalcoplacis signata Weise (nov. comb.)
Brasil: Amazonas.

12 (1) Beine und Fühler (mit Ausnahme der Basalglieder) schwarz, Tarsen manchmal bräunlich. Elytren ohne postbasale Depression, vorne unregelmäßig, hinten gereiht (gleichzeitig sind die Punkte hier schwächer) punktiert. ± 4 mm. (Ex *Lamprosphaerus*).
Parachalcoplacis amazonica Jacoby (nov. comb.)
Brasil: Amazonas. — Est. Para: Santarem, IV. 1923 (H. C. Boy, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Parachalcoplacis gastrophysoides n. sp.

Brasil: Est. Matto Grosso (Mus. G. Frey).
Long. < 5 mm. ♀ unbekannt.

Rotgelb, Kopf mit einem Metallschein, das Fühlerendglied, Mandibeln und Abdomen (mit Ausnahme des letzten Segmentes) pechbraun, Flügeldecken lebhaft metallisch grün, Scutellum und Epipleuren erzfarbig. Kurzoval (wie bei *P. dilaticollis* [Bech.]), oben glänzend.

Kopf tief in den Thorax eingesenkt, Augen stark verlängert und gegen die Fühlerbasis breit ausgerandet, Punktierung zwischen den Augen und auf dem Clypeus stark und sparsam, Antennalcalli dicht nebeneinander stehend, gut markiert, spiegelblank. Stirn mehr als doppelt so breit wie ein transversaler Augendurchmesser. Antennen fast so lang wie der Körper, dünn, gegen die Spitze nur undeutlich verdickt, das 2. Glied fast kugelförmig, fast dreimal so kurz wie das 3., das 5. und die nächsten länglich, jedes länger als das 2. und das 3. zusammengenommen.

Prothorax stark transversal, mehr als dreimal so breit wie lang, nahe der Basis am breitesten; an der breitesten Stelle sind die Seiten leicht winkelig erweitert, nach vorne stark konvergierend, Vorderrand nur halb so lang wie der Basalrand. Oberfläche sparsam und fein punktiert, dazwischen sehr fein punktuliert (bei 40facher Vergrößerung sichtbar). Vorderwinkel abgerundet.

Flügeldecken eine Spur breiter als der Thorax, in den vorderen 2/3 parallelseitig, postbasale Querdepression schwach. Punktierung viel stärker als auf dem Halsschild, nur hinten und an den Seiten gereiht, Intervalle plan. Die 4 vorderen Tibien komprimiert und zur Spitze erweitert, der entsprechende 1. Tarsit schwach verbreitet. Die ersten drei Sternite jederseits nahe der Mitte mit einigen feinen und langen Härchen, letzter Sternit hinten breit abgestutzt, die Spitze des Pygidiums von unten sichtbar.

An der Färbung und Größe kenntlich, der *Gastrophysa polygoni* habituell ähnlich.

Das Vorkommen oder das Fehlen von Härchen auf den ersten Bauchsegmenten des ♂ scheint ein interessantes Merkmal darzustellen, welches aber bisher nur selten untersucht wurde.

Parachalcoplacis subcircularis n. sp.

Brasil, Est. Pará: Benevides (ex coll. Breit, Mus. G. Frey).

Long. 4 mm.

Rotbraun, Sternum und Endglieder der Fühler dunkelbraun, Oberseite metallisch violett mit schwachen blauen und grünen Reflexen. Körper sehr kurz oval, gewölbt, glänzend.

Kopf stark, nicht dicht punktiert. Augenfurchen deutlich und breit gebildet, Clypealfurchen fein, Stirnmittelfurche breit und flach. Antennalcalli dreieckig, glatt, untereinander stark genähert. Stirn deutlich breiter als ein Augenquerdurchmesser. Antennen dünn, zur Spitze sehr leicht verdickt, die Flügeldeckenmitte weit überragend, 3. und 4. Glied von gleicher Länge.

Thorax fast dreimal so breit wie lang, an der Basis am breitesten, Seiten schmal gerandet, im hinteren Drittel parallel, dann nach vorne sehr stark verschmälert. Der Vorderrand, von oben betrachtet, ist in vollkommen gerader Linie abgestutzt. Alle Winkel stumpfeckig. Oberfläche sehr fein *aciculato*-punktiert, alle Ränder jedoch punktfrei. Basis fein gerandet, die Randlinie punktiert.

Elytren etwas breiter als das Halsschild, stark, vorn unregelmäßig, hinten in Längsreihen punktiert, Intervalle hinten leicht gewölbt. Postbasale Depression sehr schwach, Suturalwinkel abgerundet. Tarsen des ♂ sehr schwach erweitert, das letzte Abdominalsegment in der Mitte quer eingedrückt, Hinterrand gerade abgestutzt.

Diese Art, trotz der größten Ähnlichkeit mit vielen anderen (*P. tricolor* Fauv., *P. igneipennis* Jac., *P. sulcaticeps* Bech., usw.),

ist die einzige, bei welcher der Vorderrand des Halsschildes in ganz gerader Linie abgestutzt ist. Das aciculato-punktierte Halsschild kann auch als gutes Trennungsmerkmal betrachtet werden.

Parachalcoplacis varians Bechyné (nov. comb.)

Diese, als *Alethaxius* beschriebene Art, ist eine *Parachalcoplacis,* die mit *P. clermonti* Bech., verwandt ist.

Parachalcoplacis semisericea n. sp.

Brasil, Est. Minas Gerais: Uberaba (Mus. G. Frey). — Est. Goiaz: Bananeiras, XII. 1937 (J. Guérin, Mus. G. Frey).

Long. ± 4 mm.

Metallisch blaugrün, Labrum, Mandibeln, Palpen, Fühler und Beine rotgelb. Körper kurvoval, matt, Retikulierung unter 20-facher Vergrößerung sichtbar, Scutellum und Elytren glänzend.

Kopf länglich, sparsam und fein punktiert, Stirn in der Mitte breit eingedrückt, fast doppelt so breit wie ein Augenquerdurchmesser, Augen sehr länglich. Fühler dünn, die Flügeldeckenmitte überragend, das 3. und das 4. Glied fast von gleicher Länge.

Prothorax stark transversal, mehr als doppelt so breit wie lang, vor der Basis am breitesten, Seiten ziemlich breit gerandet, in der Hinterhälfte stark gerundet, nach vorne geradlinig stark verengt, Vorderwinkel spitzig vorgezogen, die hinteren breit abgerundet, nahe des Porenpunktes verdickt. Vorderrand sehr fein, Basis stark gerandet. Oberfläche sehr fein (feiner als der Kopf) und sparsam aciculato-punktiert.

Flügeldecken breiter als das Halsschild, oval, in der Mitte am breitesten, stark, vorne verworren, hinten regelmäßig gereiht punktiert, Basalcallus groß, postbasale Depression ziemlich tief einskulptiert, Elytropleuren überall gleichbreit, Suturalwinkel abgerundet. Prostethium glänzend, ohne Punktierung, letztes Abdominalsegment in der Mitte des Hinterrandes seicht ausgeschnitten.

Eine, an dem matten Vorderkörper leicht kenntliche Art, die mit *P. dilaticollis* Bech., verwandt ist.

Costalimaita ferruginea Fabricius (nov. comb.)

Die Benennung der Exemplare von den alten Sammlungen bestätigt, daß Herr F. Bowditch (The Entomol. 54, 1921, p. 25) die Synonymie der *Colaspoides vulgata* Lef., mit der *Colaspis ferruginea* Fabr., richtig erwähnt hat. Manche von den alten Etiket-

ten tragen gleichzeitig auch den Namen von *Colaspis proxima* Klug.

Paraguay: Villarica, Independencia, 5. XII. 1950 (A. Martínez); S. Bernardino (Fiebrig, Mus. Wien); ibid., 14. I. 1939 (P. Denier, Mus. La Plata); Asunción (Babarczy; Vezényi, Mus. Budapest); ibid. (W. Bertoni, coll. Denier, Mus. La Plata); Villarica (H. Richter, Mus. La Plata).

Argentina, Misiones: San Ignacio, 5. XI. 1929 (Mus. La Plata); ibid., (B. et W. Bade, coll. Denier, Mus. La Plata). — Corrientes: Ciudad, 27. XII. 1935 (P. Denier, Mus. La Plata). — Chaco: Colonia Benitez, 30. XII. 1935 (dtto). — Formosa: Isla de Oro, 28. II. 1936 und 1. V. 1937 (dtto). — Salta: San Lorenzo, 7. II. 1929 (dtto).

Brasil, Est. Matto Grosso: Corumbá (H. Richter, Mus. La Plata); Rio Xingú: Ponte Nova (M. Alvarenga, Inst. Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.). — Pernambuco: Recife, IV. 1949 (dtto); ibid., 27. IV. — 4. V. 1927 (Zerny, Mus. Wien); Jahoatto, 25. X. 1914 (J. F. Zikán, Inst. E. Expt. Agr., Rio de J.). — Est. de Alagoas, II. 1925 (Inst. Ecol. Expt. Agr., Rio de J.). — Est. Rio Grande del Norte: Serido, IV. 1949 (F. M. Nascimento, I.E.E.A.). — Est. Pará: Rio Acre, 1931 (G. Molnár, Mus. Budapest). —

Cayenne (coll. E. Gounelle, Mus. Paris).

Die Exemplare von dem letztgenannten Fundort zeigen eine wesentlich stärkere Skulptur der Oberfläche und eine düstere Färbung (? an artefactum).

Neoiphimeis balyi Jacoby

Argentina, Misiones: Iguassu (Mus. La Plata).

Chalcophana sericeipennis Bechyné

Argentina: Tucumán (coll. Berg; coll. Richter, Mus. La Plata).

Chalcophana ruficollis Fabricius

Brasil, Est. Santa Catarina: Nova Teutonia (F. Plaumann, Brit. Museum; Mus. G. Frey, etc.).

Uruguay: Montevideo, Arechaval (coll. Berg, Mus. La Plata); Minas, Arro. Espinillo, 10. XII. 1912 (coll. Tremoleras, Mus. La Plata); Canelones, Puntos del Colorado, 10. I. 1909 (dtto); San José, Libertad, 10. II. 1910 (dtto); Río Negro, Menafra, 12. XII. 1914 (dtto); Salta, R. O. del U. (dtto); Canelonés, Independencia, 20. XII. 1908 und 11. XII. 1910 (dtto); Canelónes, Progreso (dtto).

Argentina, Buenos Aires: San Fernando, 22. XII. 1929 (P. Denier, Mus. La Plata); Palermo, 20. XII. 1925 (dtto). — Córdoba: Capital, XII. 1936 (dtto); Alta Gracia, La Granja (C. Bruch, Mus. La Plata); Cabana, 27. und 31. XII. 1925, 26. I. und 4. II. 1926 (Mus. La Plata); General Paz et Jesú María, 15. XII. 1939 (C. M. A. M., Mus. La Plata); Villa Maria, I. 1939 (A. Parco, Mus. La Plata). — Misiones: S. Ignacio, XII. 1946 (J. F. Montes, Mus. La Plata); Bompland (Jörgensen, Mus. La Plata). — Santa Fe: Silva, 22. XI. 1939 (Birabén-Bezzi, Mus. La Plata); Rafaela, 9. XI. 1932 (P. Denier, Mus. La Plata). — Formosa: Ibarata, 18. XII. 1935 (dtto). — Chaco: Resistencia (dtto); Fontana (dtto). — Tucumán (coll. Berg; coll. Bruch, Mus. La Plata). — Salta: La Merced et Zuviria (Reimoser, Mus. Wien).

Paraguay: San Bernardino (Fiebrig, Mus. Wien); Asunción (C. Rochell, Mus. Wien); S. Pedro (coll. Koslowsky, Mus. La Plata); Hohenau, Alto Paraná (H. Richter, Mus. La Plata); Villarica (dtto).

Chalcophana latifrons Bechyné

Argentina, Jujuy: Yala, 11. II. 1946 (Biraben, Mus. La Plata); ibid., II. 1950 (A. Martínez). — Salta: Ciudad, 8. II. 1946 (Biraben, Mus. La Plata).

Das ♂ dieser Art, bisher unbeschrieben, ist kleiner, 6—6,5 mm (♀♀ 8—8,5 mm), Flügeldecken ohne Längsrippen, nur mit einer schwachen postbasalen Depression. Das 1. Tarsit der 4 vorderen Beine erweitert, letzter Bauchring quer ausgehöhlt, vorne matt und glatt, vor dem Hinterrand glänzend und deutlich punktiert.

Der Vorderkörper bei beiden Geschlechtern ist manchmal einfarbig rot (ab. *pellucens*).

Chalcophana effulgens (Erichson) subsp. **acutipennis** Bechyné

Bolivia, Yungas de la Paz: Coroico IV. 1931 (P. Denier, Mus. La Plata); Carabavi, 3. V. 1931 (dtto); Anazani, 26. III. 1931 (dtto); Chulumani (dtto); Chirca, 3. IV. 1931 (dtto).

Chalcophana effulgens (Er.) subsp. **boreella** nov.

Colombia: San Antonio, 12., 16. und 26. VII. 1908 (Mus. G. Frey); Tocote, Carmen, Vila Elvira et Cauca (dtto).

Diese Rasse ist durch Färbung ausgezeichnet: rot, Thorax manchmal bräunlich, Fühlerglieder 5—11 schwarz, Elytren bronzegrün oder bronzekupferig, Epipleuren und ein Marginalsaum

rot. Suturalwinkel mit einer deutlichen Mucro versehen, Punktierung der Flügeldecken stärker, Elytralrippen des ♀ merklich stärker gewölbt. Die Färbung, besonders die der Beine, ist bei den ungefähr 30 untersuchten Exemplaren verhältnismäßig sehr konstant.

Chalcophana metallica n. sp.

Long. 7,5 mm. ♂ unbekannt.

Ecuador: Balzapamba (Mus. G. Frey).

Bronzefarbig mit einem Kupferglanz (namentlich auf den Flügeldecken), Fühlerbasis, Palpen und Labrum rotgelb. Länglich, Oberseite glänzend.

Kopf stark aber wenig dicht punktiert, dazwischen fein punktuliert. Stirn doppelt so breit wie ein transversaler Augendurchmesser, Augen groß und stark gewölbt. Interokulardepression sehr deutlich, auch die Stirnmittelfurche gut markiert.

Prothorax mehr als doppelt so breit wie lang, Seiten gerandet, in der Basalhälfte fast parallel laufend, dann plötzlich (winkelig) gebogen und nach vorne stark konvergierend. Oberfläche stark aber sehr sparsam punktiert, Vorderwinkel zahnförmig.

Elytren breiter als der Thorax, schwächer, etwas gereiht, hinten ganz fein punktiert, postbasale Depression klein, aber gut sichtbar. Humeralcallus stark gewölbt, in Form einer scharfen Rippe bis vor die Mitte verlängert. Suturalwinkel fast rechteckig. Beine lang und dünn.

Ch. metallica ist leicht an der Färbung und der rippenartigen Verlängerung des Humeralcallus kenntlich.

Chalcophana inquilina n. sp.

Ecuador: Tuchipamba (Univ. di Torino); S. José (dtto); Mera (Mus. G. Frey).

Long. ± 8 mm.

Rostfarbig, Labrum, Palpen, Fühler (zur Spitze leicht gebräunt) und Tarsen heller, Flügeldecken mit starken metallisch grünen Reflexen. Oval, gewölbt, Oberseite glänzend.

Kopf länglich, fein, zwischen den Augen dichter, vorne am Clypeus kaum wahrnehmbar punktiert, zwischen den Augen tief quer eingedrückt, dieser Eindruck in der Mitte mit der Mittelfurche (die sich fast bis zum Vertex auszieht) verbunden. Antennalcalli groß, untereinander stark genähert, eigentlich nur von

einer kleinen Foveole getrennt. Augen groß, Stirn so breit wie ein Auge lang. Antennen dünn, die Flügeldeckenmitte überragend.

Halsschild stark transversal, viel mehr als doppelt so breit wie lang, nahe der Mitte am breitesten, Seiten gerandet, gerundet, nach vorne mehr als nach hinten verengt, in der Mitte mit einem stumpfen Zahn versehen, neben welchem, hinten und vorne, noch je ein kleines Zähnchen vorspringt. Alle Winkel vogezogen, namentlich die vorderen. Oberfläche grob und sparsam punktiert, dazwischen sparsam punktuliert. Basis stark gerandet, Randlinie stark punktiert.

Elytren breiter als der Prothorax, unregelmäßig, vorne stark, hinten schwach punktiert, Suturalwinkel ziemlich spitzig ausgezogen. Postbasale Depression gut markiert, hinter der Mitte sind 3 schwache Lateralrippen ausgebildet.

Alle Exemplare von der Univ. di Torino sind ♀♀, deren letzter Bauchring hinten in der Mitte tief ausgeschnitten ist. Dieser Ausschnitt ist in der Mitte mit einem starken Zahn versehen. Mir liegt nur ein einziges ♂ vor, ohne genauen Fundort (Mus. G. Frey), mit robusten Beinen, stark erweitertem 1. Glied der 4 vorderen Tarsen und breit, nicht tief und ausgeschnittenem letzten Sternit.

Diese neue Art weicht durch die extreme Thoraxbildung (Seitenrand gewellt) von allen anderen ab. Sie stellt aber doch eine echte *Chalcophana* dar, weil die Intercoxalplatte des Prosternums sehr breit ist. Nach diesem Merkmal muß die Gattung *Chalcophana* unter „*Iphimeini*" gebracht sein. Dagegen ist die Gattung *Otilea,* mit immer gezähnten oder gewellten Thoraxseiten, mit *Colaspis, Pygocolaspis* etc. verwandt, weil die prosternale Intercoxalplatte schmal gebaut ist.

Ch. inquilina gehört in eine Artengruppe, bei welcher das Halsschild nahe der Mitte immer ± deutlich gewinkelt ist: *Ch. noctivaga* Bech., *dominula* Bech., *angulicollis* Lef., *zischkai* Bech., und *semicostulata* Bech. Sie ist von allen diesen Arten kollektivweise durch die gewellten Seitenränder des Thorax verschieden.

Chalcophana dominula Bechyné

Bolivia, Yungas de la Paz: Caranavi, 3. V. 1931 (P. Denier, Mus. La Plata); Coroico, IV. 1931 (dtto).

Chalcophana caligans Bechyné

Bolivia: Coroico, IV. 1931 (P. Denier, Mus. La Plata); ibid., XII. 1948 (A. Martínez).

Chalcophana sermonis Bechyné

Bolivia, Yungas de la Paz: Coroico, XII. 1948 und XII. 1950 (A. Martínez).

Das ♂ dieser Art ist dem ♀ sehr ähnlich, nur das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen ist stark erweitert und der Käfer ist kleiner (± 7,5 mm).

Chalcophana viridibasalis Jacoby

Bolivia, Yungas de la Paz: Yanacachi (P. Denier, Mus. La Plata).

Chalcophana verticalis n. sp.

Diese Art ist Repräsentant einer kleinen natürlichen Gruppe, die hauptsächlich in der andinen Region zu Hause ist. Sie ist durch verlängten ± parallelseitigen und dorsal deprimierten Körper und durch starken Sexualdimorphismus der Antennen charakterisiert. Die Antennen sind beim ♂ dick, beim ♀ dünn.

In dem 2. Band dieser Zeitschrift (1951, p. 321) habe ich eine Gruppenteilung der andinen *Chalcophana* veröffentlicht. Die oben charakterisierte Gruppe habe ich als *elongata*-Gruppe bezeichnet, die bis dato von folgenden Komponenten gebildet ist:

1 (12) Humeralcallus der stark punktierten Flügeldecken von einfacher Bildung.

2 (5) Flügeldecken bei beiden Geschlechtern ohne Rippen, nur die sublaterale bleibt übrig.

3 (4) Flügeldeckenspitze abgerundet. Halsschild in der Mitte fast glatt, an den Seiten grob punktiert.

Rot bis pechbraun, Flügeldecken einfarbig, metallisch grün, blau, kupfer- oder purpurfarbig, Antennen dunkel mit 3 ersten Glieder rot. Das ♀ blieb mir unbekannt, der Originalbeschreibung nach ist sie aber ohne Elytralrippen. 8—11 mm.

Chalcophana bogotana Harold

Colombia: Bogota.

4 (3) Spitze der Elytren mit einer Mucro. Prothorax sparsam und sehr ungleich mit großen und kleinen Punkten besetzt.

Letzter Bauchring des ♂ ziemlich tief ausgeschnitten, vor der Excision liegt eine stark glänzende Querdepression, die in einem gegen das Sternum konvexem Bogen verläuft. Fühler schwarz, an der Basis rot, letzter Ter-

git immer rot. ♂♂ 8,5—9 mm, ♀♀ 9,5—10 mm.
Chalcophana verticalis n. sp.

a (b) Metallisch violett, Fühler- und Schenkelbasis rot, Flügeldecken bronzegrün. ab. **umbratissima**

b (a) Vorderkörper ± rot, Fühler- und Palpenbasis, Schenkel, Tibien (Spitze ausgenommen), Brustseiten, Schildchen (und der letzte Bauchring) rot, Abdomen violett, Flügeldecken metallisch.

c (d) Vertex, Vorder- und zuweilen auch Seitenränder des Thorax violett, Flügeldecken grün (f. typ.), blau (ab. *spectrum*) oder kupferig bis purpurfarbig (ab. *aereotincta*).

d (c) Vorderkörper einfarbig rot, Elytren grün.
ab. **pura**

Ecuador: Pun (Univ. di Torino). — Perú: Marcapata (Mus. G. Frey).

5 (2) Elytren mit mehreren Längsrippen versehen, die bei den ♀♀ sehr deutlich, bei den ♂♂ schwächer ausgeprägt sind.

6 (11) Spitze der Flügeldecken abgerundet oder mit Mucro, ohne Ausschnitt beim ♀.

7 (10) Flügeldecken der ♀♀ mit 2—3 Lateralrippen.

8 (9) Antennen rot, die mittleren Glieder ± gebräunt. Rot, Flügeldecken grün (f. typ.) oder purpurn (ab. *ignita*). ♀ mit 3 Elytralrippen, hinten in voller Zahl, vorne aber nur die mittlere ausgebildet. 8—10 mm.
Chalcophana haroldi Lefèvre

Colombia: Cauca (Mus. G. Frey); Medellin, VII. 1879 (Mus. Wien).

9 (8) Fühler metallisch, an der Basis rot. Körper unten samt den Beinen ± dunkel. ♀ mit 2 Elytralrippen, vorne beide, hinten nur die äußere ausgebildet. 8—10 mm.
Chalcophana minarum Bechyné.

a (b) Beine und Vorderkörper ± rot, Flügeldecken metallisch grün mit rotem Seitenrand, der manchmal auf eine Apikalmakel reduziert ist, Abdomen ± dunkel. ab. **latecincta**

Dominant in Bolivien und in Peru.

b (a) Flügeldecken einfarbig metallisch.

c (d) Vorderkörper und Beine rot, Abdomen schwarz mit Metallschein, Elytren grün. f. **typica**

d (c) Körper einfarbig schwarz mit violettem oder blauem Metallschein, Flügeldecken grün (ab. *obscurata*) oder erzfarbig mit Kupferschimmer (ab. *atrocuprea*).

Brasil: Est. Minas Gerais, Est. Matto Grosso. — Bolivia. — Peru.

10 (7) Elytren mit 4—6 Längsrippen, die nahe der Mitte am stärksten ausgebildet sind, beim ♀ scharf, beim ♂ schwächer. **Chalcophana versicolor** sp. geogr.

I. Größer, ♂♂ 7—8 mm, ♀♀ 8,5—10,5 mm. Flügeldekken feiner, nahe der Naht in regelmäßigen und geminaten Längsreihen, an den Seiten querrunzelig punktiert. subsp. **versicolor** Harold

Colombia: Bogotá.

a) Rot, Flügeldecken goldgrün. f. **typica**

b) Schwarzviolett, Elytren goldgrün. ab. **pseudobogotana**[1])

c) Unten schwarzmetallisch, oben samt den Beinen (Tarsen gebräunt) dunkelrot, ein schmaler Lateral- und ein breiterer Apikalsaum der Flügeldekken lebhaft metallisch grün. ab. **tincta**

II. Kleiner, ♂♂ 6,5—7,5 mm, ♀♀ 7—8,5 mm. Flügeldekken mit gröberer, auch nahe der Naht ganz unregelmäßiger, überall querrunzeliger Punktierung. subsp. **subrugosa** Bechyné

México.

a) Rot, Pro- und Mesosternum und Abdomen dunkelblau, Flügeldecken grün, Antennen (mit Ausnahme der 4 ersten Glieder) und Tarsen schwarz, grünlich schimmernd. f. **typica**

b) Schwarzviolett, Fühlerbasis, Labrum, zum Teil auch Beine (namentlich die vorderen) und Elytren rot, die letzteren wie bei ab. *tincta* gefärbt, aber auch die innere Epipleurenhälfte ist grün. ab. **labialis**

11 (6) Beim ♀ ist die Spitze jeder Flügeldecke tief ausgeschnitten, dadurch zweizähnig erscheinend. Elytren vorne mit

[1]) Diese Form ist der *Ch. bogotana* äußerst ähnlich, die letztere besitzt aber nur eine einzige Sublateralrippe.

2 sehr scharfen Rippen, wovon die äußere bis zur Spitze verlängert ist. 10—12 mm.

Chalcophana elongata Jacoby

Bolivia. — Argentina: Tucumán (H. Richter, Mus. La Plata [ab. *immetallica* Bech.]).

12 (1) Humeralcallus der Flügeldecken in einen nach hinten dirigierten Zahn verlängert. Dunkel, Flügeldecken lebhaft metallisch, meistens blau. 8—10 mm.

Chalcophana scapularis Lefèvre

Ecuador.

Chalcophana tosticornis n. sp.

Costa Rica: Turialba, 900 m (Mus. G. Frey).

Long. 8 mm. ♂ unbekannt.

Rotgelb, 3 letzten Antennite schwarz, Flügeldecken einfarbig metallisch blau. Cuneiform, stark glänzend.

Kopf länglich, sparsam und fein punktiert, Stirn in der Mitte mit einer Längsfurche, mehr als doppelt so breit wie ein Augenquerdurchmesser. Fühler dünn, die Flügeldeckenmitte weit überragend, 4. und 5. Glied fast von gleicher Länge, jedes von diesen fast so lang wie das 2. und 3. zusammengenommen.

Halsschild fast glatt, nur mit einzelnen kleinen, isolierten Punkten, im Niveau der Basis am breitesten, hier doppelt so breit wie lang. Seiten nach vorne im schwachen Bogen stark konvergierend, Hinterwinkel nach hinten vorragend.

Elytren breiter als der Prothorax, in regelmäßigen Längsreihen punktiert, Punkte nahe der Naht und hinten fein, an den Seiten viel stärker eingedrückt. Postbasale Depression deutlich, Suturalwinkel mit Mucro, extreme Spitze jeder Flügeldecken mit einer spiegelglatten Callosität versehen. Intervalle plan, die 4 lateralen vorne gewölbt, der erste auf dem Humeralcallus beginnend, der 3. (stärker) und der 4. sind auch hinten rippenartig gewölbt. Das letzte Abdominalsegment ziemlich schwach ausgeschnitten, die Mittelpartie des Ausschnittes mit einer wulstförmigen Erhabenheit markiert.

Die Färbung der Fühler und die aberrante Form der Halsschildhinterecken charakterisieren diese Art.

Chalcophana simplex Jacoby

Guatemala: Escuintla, VIII. 1879 (Mus. Wien).

Chalcophana cincta Harold

México: Jalapa (F. Schneider, coll. Clavareau, Mus. Paris); Orizaba (Dr. A. Fenyes, Mus. Budapest).

Guatemala: La Conquista (Mus. G. Frey).

Die Flügeldeckenscheibe ist manchmal einfarbig metallisch, ohne die gelbe Querbinde (ab. *noncincta*).

Chalcophana hondurensis n. sp.

Honduras (Wittkugel, 1891, Mus. Wien).

Rotbraun, Mandibelspitze und die letzten 7 Glieder der Antennen schwarz, Flügeldecken metallisch blau, manchmal mit grünlichen oder violetten Reflexen, Marginal- und Apikalrand rot. Oberseite stark glänzend.

Kopf länglich, Vertex sparsam punktiert, Clypeus glatt, Interoculardepression tief, Antennalcalli stark gewölbt. Antennen dünn, zur Spitze leicht verdickt, die Flügeldeckenmitte weit überragend.

Halsschild stark transversal, etwas mehr als doppelt so breit wie lang, hinter der Mitte am breitesten, Seiten regelmäßig gerundet, nach vorne viel stärker als nach hinten verengt. Alle Winkel mit Mucro. Oberfläche stark aber wenig dicht punktiert. Basis vor dem Schildchen mit einem Lobus versehen.

Elytren mit deutlicher postbasaler Querdepression, stark, hinten schwächer in Längsreihen punktiert, welche auf der Scheibe einfach, zur Spitze sehr regelmäßig und an den Seiten unregelmäßig verdoppelt sind. Lateralintervalle leicht gewölbt, Suturalwinkel deutlich, nicht abgerundet.

♂. Long. ± 6 mm. Flügeldecken ohne Rippen. Das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen stark erweitert. Das letzte Bauchsegment in der Mitte breit quer eingedrückt.

♀. Long. ± 7 mm. Flügeldecken mit 4 schwachen Lateralrippen. Letztes Abdominalsegment ohne Querdepression, in der Mitte des Hinterrandes einfach (ohne Zähnchen) ausgeschnitten.

Die Flügeldecken sind metallisch, Epipleuren, Marginalintervall nahe der Mitte und die Spitze ziemlich breit rot (f. typ.). Manchmal sind die Elytren in der Mitte mit einigen, in eine Querreihe gestellten roten Flecken geschmückt (ab. *vestigalis*), die sich zuletzt in eine ganze, ununterbrochene Querbinde erweitern (ab. *transversofasciata*).

Die typische Form ist an der Färbung leicht kenntlich, die letztgenannte Varietät ist der *Ch. cincta* Har. täuschend ähnlich.

Bei der letzteren Art ist der Clypeus punktiert und das Marginalintervall der Flügeldecken einfarbig rot und auch die diskalen Längsreihen sind beim ♀ verdoppelt.

Chalcophana mutabilis Harold

Costa Rica: San José (coll. Clavareau, Mus. Paris); Surrubres (dtto); S. Isidro apud S. José (Reimoser, Mus. Wien); Tilaran (dtto); La Caja (dtto).

Chalcophana semirufa Jacoby

Costa Rica: S. Isidro apud S. José (Reimoser, Mus. Wien); Carpintera (dtto); S. José (Mus. G. Frey).

Eine sehr variable Art, die jedoch an der konstanten Färbung der Fühler zu identizifieren ist: rot mit 5 schwarzen Endgliedern. Auch die Beine (mit Ausnahme der Schenkel) sind schwarz.

Ab. *viridisignata:* Schwarz, Elytren ± braun, eine breite Basalbinde, die Seitenränder nicht erreichend, an der Naht oft unterbrochen und auf der Innenseite des Humeralcallus mit einer kurzen Längsbinde verbunden, lebhaft metallisch grün.

Ab. *stricta:* Schwarz, Flügeldecken braun.

Chalcophana coronadoi Bechyné

Eine kleine Serie von Panama (Mus. G. Frey, ohne nähere Fundortsangabe) zeigt eine Variabilität. Bei der typischen Form, außer der anteapikalen Querbinde liegt noch oft ein weiterer grünlicher Fleck in der postbasalen Depression. Manchmal sind die Elytren einfarbig rot (ab. *nonfasciata*).

Chalcophana hilaris Germar.

Argentina, Misiones: Iguazú (Mus. La Plata).
Paraguay: San Pedro (coll. Koslowsky, Mus. La Plata).

Corysthea subaenea (Weise) subsp. **continentalis** Bechyné

Ein Stück von Cayenne (coll. Clavareau, Mus. Paris) zeigt je eine symmetrisch gelegene Depression auf dem Halsschilde in der Mitte.

Corysthea santarema Bechyné

Brasil, Est. Pará: Santarem, IV. 1923 (H. C. Boy, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Das ♀ dieser Art ist auch bis 7 mm lang, die Elytralrippen sind deutlich gewölbt, Beine dünner und das letzte Abdominalsegment ist ausgeschnitten, der Ausschnitt dreizähnig (1 Zähnchen in der Mitte und je ein anderes an den Seiten). Rotgelb, ohne Metallschein.

Corysthea admissa n. sp.

Perú: Madre de Díos, 500 m (Mus. G. Frey). — Bolivia (dtto).

Long. 7 mm.

Rotgelb, Mandibeln und Knie schwärzlich. Körper oval, glänzend.

Diese Art findet in meiner Synopsis ihren Platz neben *C. boliviana* Bech. (Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, 1951, p. 339), von welcher sie sich durch Vorhandensein einer Rippe, die sich aus dem Humeralcallus der Elytren nach hinten zieht, unterscheidet.

♀. Die Elytralrippe hinter der Mitte endigend. Die 3 ersten Bauchringe längs der Mitte mit einigen langen Haaren besetzt, das 4. Sternit viel länger als die benachbarten, der letzte breit ausgeschnitten, so daß das Pygidium von unten sichtbar ist. 1. Glied der 4 vorderen Tarsen sehr stark erweitert, Beine robust.

♀. Die Elytralrippe endet erst nahe der Spitze. Bauchringe von normaler Länge, nur mit kurzen Haaren, das letzte Bauchsegment hinten und an den Seiten gezähnelt, in der Mitte des Hinterrandes tief eingeschnitten, Ausschnitt dreizähnig (1 Zähnchen in der Mitte, je ein anderes jederseits daneben). Beine zarter gebaut.

Alwiunia n. gen.

Form und Charaktere einer *Corysthea,* von welcher sich das neue Genus durch die Bildung des Prosternums unterscheidet.

Die Intercoxalplatte dieser Partie ist vorne mit einem steil emporgehobenen Fortsatz versehen, hinter welchem sich eine Querdepression verbreitet, Hinterende verbreitert und konkav. Die vorderen Gelenkhöhlen sind vorne geöffnet. [1]) Die Proepimeren sind nahe dem Seitenwinkel tief konkav, vor den Coxen aber in eine breit und stark nach vorne vorspringende Platte ausgezogen, die, falls der Kopf nach unten geneigt ist, bis vor die Augen reicht.

Das exzentrisch gebildete Prosternum läßt diese Gattung leicht wiedererkennen.

---

[1]) Dieses Merkmal kommt nur noch bei der Gattung *Caryonoda* vor.

Alwiunia excentrica n. sp.

Venezuela: Fracatal (Mus. G. Frey).

Long. 6 mm. ♂ unbekannt.

Braun mit einem ziemlich starken Metallschimmer, die 3 ersten Tarsite und Labrum pechschwarz, Antennen, Palpen und Klauenglied hellbraun. Länglich oval, oben glänzend.

Kopf ziemlich sparsam, am Vertex fein, am Clypeus stärker punktiert. Stirn ohne Furchen, breiter als ein Augenquerdurchmesser. Fühler dünn, die Mitte der Elytren erreichend, 4. Glied kürzer als die beiden benachbarten.

Prothorax stark transversal, mehr als doppelt so breit wie lang, mit der größten Breite nahe der Basis. Seiten ziemlich stark gerundet, nach vorne stark konvergierend, Vorderwinkel scharfeckig, die hinteren dentiform und nach hinten ausgezogen. Oberfläche dichter und etwas stärker als der Kopf punktiert, Punkte vorne und hinten erlöschend.

Elytren etwas breiter als der Thorax, hinter der Basis schwach eingedrückt, vorne stark in geminaten, hinten schwächer und in einfachen Längsreihen punktiert, Punkte frei, nicht zusammenfließend. Intervalle hinten gewölbt, die 3 lateralen rippenförmig. Intercoxalplatte des Prosternums behaart, das letzte Abdominalsegment an den Seiten gezähnelt, in der Mitte des Hinterrandes ausgeschnitten.

Allocolaspis straeleni Bechyné

Brasil, Est. Minas Gerais: Sertão de Diamantina, Faz. das Melancias, X.—XI. 1902 (E. Gounelle, Mus. Paris).

Allocolaspis lenta Erichson (nov. comb.)

Diese Art, in der Gattung *Colaspis* beschrieben, gehört zu den *Allocolaspis*. Sie wurde von mir unter dem Namen *Allocolaspis nocturna* näher diagnostiziert.

Allocolaspis costaricensis n. sp.

Costa Rica: Turialba (Mus. G. Frey).

Long. 5,5—6,5 mm.

Rotbraun, Tarsen, Palpen und Antennen heller, Mandibeln pechschwarz, Flügeldecken mit einem sehr starken metallisch blauen Schimmer. Körper länglich, stark gewölbt, glänzend.

Kopf länglich, sparsam aber ziemlich kräftig punktiert. Längsfurche in der Stirnmitte und Clypealfurchen deutlich. Cly-

peus eine Spur dichter punktiert, mit konkavem Vorderrand. Antennalcalli glatt, schräg gestellt, wenig gewölbt. Stirn 1,5mal so breit wie ein Augenquerdurchmesser, Augen groß und stark gewölbt. Antennen 3/4 der Elytren erreichend, zur Spitze deutlich verdickt, das 3. Glied doppelt so lang wie das 2., etwas kürzer als das 4., das 5. länger als die benachbarten, so lang wie das 2. und das 3. zusammengenommen, Apikalglieder lang.

Thorax mehr als doppelt so breit wie lang, nahe der Mitte am breitesten, Seiten ziemlich breit abgesetzt, nahe der Mitte gewellt, stark gerundet, nach vorne etwas mehr als nach hinten verschmälert. Vorderwinkel stumpf vorspringend, die hinteren zahnförmig. Vorderrand, von vorne betrachtet, fast halbkreisförmig, Hinterrand kräftig gerandet. Oberfläche grob und ziemlich dicht punktiert, jederseits nahe der Mitte mit einem kleinen Eindruck. Scutellum glatt.

Elytren nur ein wenig breiter als das Halsschild, stark, nicht dicht, vorne in geminaten, hinten in einfachen Längsreihen punktiert. Postbasale Depression schwach. Prostethium punktiert und glänzend, Abdomen matt.

♂. Elytralintervalle schwach gewölbt, Suturalwinkel rechteckig. Beine robust, das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen länglich und erweitert, jedoch schmäler als die Spitze der entsprechenden Tibien. Abdomen in der Mitte abgeflacht, alle Segmente jederseits der Mitte mit spärlichen langen Haaren besetzt. Das letzte Segment in der Mitte quer eingedrückt, Hinterrand breit und tief ausgeschnitten, so daß das Pygidium von unten gut sichtbar ist.

♀. Elytralintervalle, namentlich die seitlichen, rippenförmig, Suturalwinkel mit Mucro. Beine so kräftig wie bei dem ♂, die Tarsen aber zarter gebaut. Abdomen gewölbt, ohne Härchen, das letzte Bauchsegment in der Mitte des Hinterrandes tief und kurz ausgeschnitten, Ausschnitt mit einem Mittelzähnchen versehen. Der Hinterrand und die Seiten dieses Ringes sind crenuliert.

Diese Art ist durch Färbung und Sexualdimorphismus kenntlich.

Allocolaspis submetallica Jacoby (nov. comb.)

Als eine *Colaspis* beschrieben, wegen starker Erweiterung der 4 vorderen ♂ Basitarsite, breitere Intercoxalplatte des Prosternums und ausgerandeten Mitteltibien zur Gattung *Allocolaspis* gehörend und zwar mit *A. fastidiosa* Lef. verwandt. Sie kommt auch in Costa Rica vor: Surrubres, 300 m (Mus. G. Frey).

Allocolaspis belti Jacoby (nov. comb.)

Ebenfalls als *Colaspis* beschrieben, mit der vorhergehenden Art verwandt. Ich habe vor den Augen ein von Jacoby als *Colaspis submetallica* bestimmtes und in B.C.A. Suppl. p. 221 von Volcan de Chiriqui erwähntes Exemplar. Dieses Individuum, wenn auch haargenau mit Jacoby's Beschreibung der Varietät von *C. submetallica* übereinstimmend, ist eine einwandfreie *Allocolaspis belti* Jac. Beide Arten, abgesehen von der Färbung, sind zwar recht ähnlich, aber die *A. submetallica* hat überall stark punktierten Kopf, dagegen ist die *A. belti* durch stark gewölbten und punktfreien Vertex und geringere Größe charakterisiert.

Allocolaspis fastidiosa Lefèvre (nov. comb.)

Diese Art, als *Colaspis* beschrieben, ist mit der *A. halli* Bech., nahe verwandt. Bei der letztgenannten Art ist der Thorax viel feiner als die Flügeldecken punktiert, dagegen bei *A. fastidiosa* ist die Punktierung des Halsschildes und der Elytren gleich.

Allocolaspis insidiosa Lefèvre (nov. comb.)

Ebenfalls als *Colaspis* beschrieben. Diese Art ist häufig in der Umgebung von Caracas. In der Originaldiagnose Lefèvre's sind als Patria die Antillen erwähnt, was ich aber für fraglich halten muß, weil die Gattung *Allocolaspis* nur bis Trinidad (B.W.I.) verbreitet ist.

Allocolaspis sphaerophthalma n. sp.

Bolivia: Chapare (Mus. G. Frey).

Long. 7 mm. ♀ unbekannt.

Vorderkörper, Sternum, Schenkel und Tibien pechschwarz, Antennen, Labrum, Palpen und Tarsen gelbbraun. Körper länglich, Oberseite glänzend.

Der *A. straeleni* Bech. habituell ähnlich, aber leicht durch die schmal gebaute Stirn trennbar, welche so breit wie ein Durchmesser des stark gewölbten Auges ist. Antennen filiform, lang, die Mitte der Flügeldecken überragend, die Punktierung stärker, die der Flügeldecken kaum gereiht. Die Mitteltibien sind außen vor der Spitze sehr deutlich ausgeschnitten, wie bei der Gattung *Colaspis*.[1])

[1]) Die Intercoxalplatte von *Colaspis* und *Maecolaspis* ist schmal gebaut, bei *Allocolaspis* ist sie breit, ungefähr so breit wie eine Coxe.

Euphrytus huehuetenangensis n. sp.

Guatemala: Huehuetenango, 13. VI. 1882, „auf Eichen" (Mus. G. Frey).

Long. 6,5 mm. ♂ unbekannt.

Pechbraun mit Bronzeglanz, Tarsen und Fühler schwarz, Antennite 1—6, Labrum, Palpenbasis, letztes Abdominalsegment zum Teil, Schenkel und Schiene gelbbraun, Oberseite erzfarbig mit grünem und kupferigem Schimmer, Seitenränder des Halsschildes und der Flügeldecken lebhaft metallisch violett.

Diese Art ist dem *E. nigritarsis* Jac., sehr ähnlich, etwas abweichend gefärbt. Kopf matt, grob und ziemlich dicht punktiert, 5 Apikalglieder der Fühler, die fast die Mitte der Elytren erreichen, gleichmäßig verdickt, das 7. Glied am längsten, das 12. deutlich, konisch, 11. und 12. zusammengenommen so lang wie das 10. Halsschild stärker transversal, mehr als doppelt so breit wie lang, Seiten ziemlich breit abgesetzt, Oberfläche stark und dicht mit ungleich großen Punkten besetzt. Flügeldecken nicht stärker, in angedeuteten Doppelreihen punktiert, Punkte jeder inneren Doppelreihe ± quer zusammenfließend, Intervalle in der Apikalgegend leicht gewölbt. Klauenglied normal gebildet, nicht verlängert.

Die neue Art dürfte auch dem mir unbekannten *E. rugosus* Jac. ähnlich sein, welcher, der Beschreibung nach, kleiner sein soll (2 lines) mit nur am Vertex punktiertem Kopf, die auffallend kurzen Antennen und Flügeldecken sollen an den Seiten quergerunzelt sein.

Euphrytus montivagus n. sp.

México, Jalisco: Volcano de Colima (Mus. G. Frey).

Long. < 8 mm. ♀ unbekannt.

Rotbraun, Brust zum Teil, Tibien und Tarsen pechbraun, Antennen (1. Glied schwärzlich) und Palpenbasis hellbraun, Oberseite bronzeschwarz mit schwachem Kupferschimmer, der an den Seiten der Flügeldecken sehr deutlich ist. Länglich, gewölbt, oberseits mäßig glänzend.

Kopf stark und ziemlich dicht punktiert, Punkte frei, nur am Clypeus zusammenfließend. Alle Furchen erlöscht. Antennalcalli groß, glatt, voneinander weit entfernt, Stirn nur eine Spur breiter als ein Augenquerdurchmesser (Augen selbst sehr groß und sehr stark gewölbt). Antennen die Mitte der Flügeldecken er-

reichend, dünn, 1. Glied stark ausgetrieben, das 5. so lang wie das subglobulöse 2. und das 3. zusammengenommen.

Prothorax mehr als doppelt so breit wie lang, nahe der Mitte am breitesten, Seiten stark und regelmäßig gerundet, schmal aber scharf gerandet. Alle Winkel mit Mucro, Basis gerandet, jederseits davor liegt eine Querdepression. Oberfläche kaum stärker als der Kopf punktiert, Punkte nahe den Vorderwinkeln erlöschend. Schildchen glatt.

Flügeldecken breiter als das Halsschild, stark, vorne homogen, hinten und an den Seiten gereiht punktiert, Intervalle plan, die lateralen leicht gewölbt. Postbasale Querdepression undeutlich. Prostethium sparsam punktiert. Das letzte Abdominalsegment hinten abgestutzt. Das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen erweitert, Tibien mit Längskielen, alle Schenkel regelmäßig aufgetrieben, ungezähnt.

Durch Größe und durch Fehlen der Schenkelzähne charakterisierte Art.

Dolichenus discoidalis Harold

Das bisher unbekannte ♂ dieser Art zeigt eine tectiforme Wölbung der Suturalgegend der hinteren Hälfte der Flügeldecken.

Coytiera (s. str.) **grandis** Bechyné

Argentina, Misiones: Iguazú (Mus. La Plata); San Ignacio, XII. 1946 (J. T. Montes, Mus. La Plata).

Coytiera *(Campylochira)* **nobilitata** Lefèvre

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, 2400 m, II. 1899 (E. Gounelle, Mus. Paris). — Est. S. Paulo: Val do Rio Pardo, XII. 1898 (dtto); Ribeirão Pires, XI. 1898 (dtto). — Est. Sa. Catarina: Nova Teutonia, XI. 1948 (coll. P. Joloet).

Coytiera *(Campylochira)* **zikáni** Bechyné (nov. comb.)

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, 700 m, 15. X. 1942 und XI. 1947 (Dr. W. Zikán, Inst. de Ecol. Ext. Agr., Rio de J.); Sitio Bonfim, Nova Friburgo, 8. XI. 1945 (Dr. P. Wygodzinsky, I.E.E.A.).

Die Exemplare von Nova Friburgo stellen Übergänge zur *C. immixta* Bech., so daß die letztgenannte als Synonym von *C. zikani* betrachtet werden muß.

Coytiera *(Campylochira)* **erratica** Lefèvre (nov. comb.)

Als *Colaspis* beschrieben. Diese Art ist mit *C. strigosa* Lef. verwandt, von welcher sie sich durch größeren Körper (6 bis 6,5 mm) und durch sehr grobe aber sparsame Punktierung des Prothorax unterscheidet. Die Intercoxalplatte des Prosternums ist dicht behaart und die zwei ersten Punktreihen der Flügeldecken bleiben auch hinten deutlich.

Coytiera *(Campylochira)* **auropunctata** Lefèvre

Brasil, Est. Sa. Catarina: Nova Teutonia, XII. 1934, XI. 1935, XII. 1950 (F. Plaumann, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.; Mus. G. Frey, etc.). — Est. S. Paulo: S. Paulo-ville, 5. VIII. 1919 (J. Melzer, Inst. Ecol. Expt. Agr., Rio de J.); Saude, 6. I. 1921 (dtto). — Est. Minas Gerais: Mar de Hespanha, 15. I. 1909 und 23. XI. 1910 (J. F. Zikán, I.E.E.A.). — Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, 21. XI. 1947, geklopft (dtto). — Est. Espírito Santo: Rio Itapemirim, 5. XII. 1908 (dtto).

Coytiera *(Campylochira)* **metallica** Lefèvre

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Jussaral, IX. 1934 (Dr. D. Mendes, I.E.E.A.); Itatiaia, IV. 1932 (dtto), ibid., 700 m, 16. I. 1948 (J. F. Zikan, I.E.E.A.); ibod., 800 m, 25. XI. 1945 (Miranda col., I.E.E.A.).

Coytiera *(Campylochira)* **freyi** Bechyné

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, 1380 m, 25. XI. 1942 (J. F. Zikán, Inst. Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Coytiera *(Campylochira)* **pertusa** Lefèvre (nov. comb.)

Diese, als *Colaspis* beschriebene Art ist mit *C. strigosa* Lef., nahe verwandt, durch foveiforme und zusammenfließende Punktierung der Halsschildseiten, die in der Mitte stark zweizähnig erscheinen, und durch sehr grobe aber nicht dichte Skulptur der Elytren abweichend.

Coytiera *(Campylochira)* **melancholica** Jacoby (nov. comb.)

Mit der vorigen verwandt, ebenfalls in der Gattung *Colaspis* beschrieben. Sie ist von Venezuela und Columbien bis nach Mexiko verbreitet.

Coytiera *(Campylochira)* **eupulchella** Bechyné

Argentina: Misiones (H. Richter, Mus. La Plata).

Callicolaspis ornata Jacoby

Bolivia, Santa Cruz: Peia, Ichilo, Buenavista, III. 1951 (A. Martínez).

Gen. Prionodera Erichson (nov. comb.)

Die Gattung *Aporistus* Lef., mit einer einzigen Art *cyaneus* Lef., von Cayenne, ist Synonym von *Prionodera*. Der einzige Unterschied ist die Wölbung der Proepisternen, flach bei den „echten *Prionodera*", nach vorne ausgewölbt bei *Aporistus*. Das Zähnchen auf den Vorderfemora kommt auch bei anderen *Prionodera* vor, namentlich bei *Pr. bicolor* Oliv., und bei *Pr. lutea* Er. (= Genotypus), mit welchen die *Pr. cyanea* Lef., verwandt ist.

Prionodera bicolor Olivier

Brasil, Est. Pará: Mujo (Santarem), XII. 1921 (H. C. Boy, Ist. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.); Santarem, IV. 1922, II. und VI. 1924 (dtto).

Prionodera nixa n. sp.

Bolivia, ohne nähere Fundortsangabe (Mus. G. Frey). ♂ unbekannt.

Mit *Pr. bicolor* Oliv., nahe verwandt:

Pr. bicolor:	**Pr. nixa:**
Long. 9—12 mm.	Long. 6,5 mm.
Rot, Antennite 6—11 und Mandibeln schwarz, Elytren metallisch blau, grün oder violett.	Rot, Antennite 6—11, Mandibeln zur Spitze, Ende der Tibien und Tarsen schwarz, Flügeldecken violett.
Vertex glatt, Stirn und Clypeus stark punktiert.	Vertex und Stirn fein punktiert, Clypeus glatt.
Prothorax jederseits mit einem tiefen Eindruck versehen.	Prothorax ohne Eindrücke.
Postbasale Depression der Flügeldecken schwach, aber deutlich.	Diese Depression vollkommen verschwunden.

Prionodera amasia Marshall

Costa Rica: Carpintera (Reimoser, Mus. Wien); S. Isidro apud S. José (dtto); Turialba (coll. Clavareau, Mus. Paris).

Jodasia roseometallica n. sp.

Brasil: Amazonas (Mus. G. Frey).

Long. 8 mm. ♂ unbekannt.

Rot mit einem starken blaß-violetten Metallschimmer, Antennen (an der Basis braun), Palpen, Mandibeln, Tibien und Tarsen pechbraun, Labrum hellbraun, Antennalcalli, latero-clypeale Furchen, Stirnmittelfurche und der Suturalwinkel jeder Flügeldecke grell metallisch blau. Cuneiform, Oberseite sehr stark glänzend.

Kopf leicht verlängert, Augen sehr groß, aber schwach gewölbt, Stirn so breit wie ein Augendurchmesser, der Länge nach gesehen. Punktierung sehr sparsam und stark heterogen. Augenfurchen fein inskulptiert, Antennalcalli groß, aber wenig emporgehoben. Clypeus vorne tief ausgerandet. Antennen 3/4 der Flügeldecken erreichend, sehr dünn, das 2. Glied kugelig, das 3. viermal länger als das 2., länger als das 3., Endglieder zarter als die mittleren, wovon das 6. fast so breit wie das 1. ist.

Halsschild stark transversal, doppelt breiter als lang, nahe der Mitte am breitesten. Seiten regelmäßig gerundet, nahe der Mitte leicht gewellt, ziemlich schmal abgesetzt. Vorderwinkel zahnförmig, die hinteren verdickt, Basis stark gerandet. Oberfläche sehr unregelmäßig und sehr sparsam punktiert, jederseits in der Mitte liegt eine Querdepression. Scutellum halbkreisförmig, glatt und glänzend.

Elytren breiter als der Prothorax, Punkte hinten in regelmäßige, an den Seiten in geminate Längsreihen gestellt, vorne nahe der Naht acervato-punktiert. Intervalle plan, auch hinten so, das 5. und 6. gewölbt, 7., 8. und 9. costiform. Suturalwinkel jeder Flügeldecke mit einer Calosität versehen, äußerste Spitze abgerundet. Der postbasale Eindruck fehlt vollkommen. Proepisternen vorne fast geradlinig, nur sehr leicht konvex, Intercoxalplatte hinten tief ausgeschnitten, Vorderschenkel in der Mitte auf der Unterseite undeutlich gezähnt.

Diese Art ist an der Struktur der Elytren wie auch an der merkwürdigen Färbung kenntlich.

Promecosoma ecuadoriense n. sp.

Ecuador: Bahia de Carracas, 9. IV. 1902 (Mus. G. Frey).

Long. 8,5 mm. ♂ unbekannt.

Blaugrün, oben grün mit Goldschimmer, glänzend, Labrum, Palpen, Fühler und Beine rotgelb. Oval, Unterseite matt.

Kopf breit, stark und ziemlich dicht punktiert, ohne Furchen. Antennalcalli schmal, gewölbt, nach vorne sehr weit verlängert, Stirn wenigstens dreimal so breit wie der Längsdurchmesser eines Auges, das letztere stark gewölbt. Antennen 1/3 der Flügeldecken erreichend, zur Spitze leicht verdickt, das 4. Glied kürzer als die benachbarten.

Halsschild etwas mehr als doppelt so breit wie lang, nahe der Mitte am breitesten, Seiten schwach gerundet, ziemlich breit abgesetzt, schwach und wenig dicht, der ganzen Länge nach crenuliert. Alle Winkel stumpf, kaum prominent. Vorderrand gerade, Basalrand schwach gerandet und der ganzen Breite nach, gegen die Flügeldecken leicht konvex. Oberfläche so stark wie der Kopf punktiert, die Punkte jedoch etwas sparsamer und mit einer Punktulierung gemischt.

Flügeldecken breiter als der Thorax, stärker punktiert, Punktierung verworren mit Ausnahme einiger, in der Hinterhälfte nahe der Naht liegenden Längsreihen. Ohne postbasale Depression. Elytropleuren vor der Spitze verbreitert, im Suturalwinkel liegt eine längliche Callosität, dem Marginalrand mehr als der Naht genähert. Die äußerste Spitze jeder Flügeldecke ist stark ausgeschnitten, dieser Ausschnitt jederseits mit einem spitzigen Zahn bewaffnet. Intercoxalplatte des Prosternums sparsam behaart. Abdomen stark und dicht granuliert, sparsam behaart, der 1. Sternit groß, der 4. in der Mitte mit einer Längsfurche, der 5. zugespitzt. Beine ziemlich robust, Femora aufgetrieben, Mitteltibien außen vor der Spitze deutlich ausgerandet.

Die Gattung *Promecosoma* wurde bisher nur von Zentral-Amerika bekannt und ihr Vorkommen im südlichen Kontinent scheint überraschend zu sein. Diese Art weicht von den anderen leicht durch die Form der Flügeldeckenspitze ab.

Promecosoma itatiaiense n. sp.

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, 700—2000 m, 8. I. 1927 (F. Ohaus, Mus. G. Frey).

Lebhaft metallisch grün mit Goldreflexen, Labrum, Palpen, Fühlerbasis und die Basis der 4 vorderen Schenkel rotgelb, Tibien- und Fühlerspitze wie auch die Tarsen schwarz. Oval, stark glänzend.

Stirn schräg aciculato-punktiert, die übrige Fläche des Kopfes mit runzelig zusammenfließenden Punkten dicht besetzt, namentlich auf dem Clypeus. Antennalcalli groß, quergestellt. Stirn

mehr als doppelt so breit wie ein Augenquerdurchmesser, Augen stark gewölbt. Fühler die Mitte der Elytren weit überragend, filiform, sehr dünn, das 3. Glied kaum länger als das 4., das 5. und die nachfolgenden länger, das 12. gut sichtbar.

Prothorax doppelt so breit wie lang, nahe der Mitte am breitesten, Seiten ziemlich breit abgesetzt, schwach gerundet, in der Mitte undeutlich gewellt, Vorderrand schwach konvex, fein gerandet, Basalrand gegen die Flügeldecken schwach konvex und kräftig gerandet. Oberfläche stark und ziemlich dicht punktiert, dazwischen punktuliert. Vorderwinkel breit abgerundet, die hinteren verdickt. Scutellum punktiert.

Elytren breiter als der Prothorax, stark und wenig regelmäßig, hinten feiner und in regelmäßigen Längsreihen punktiert, vorne an den Seiten querrunzelig. Postbasale Depression schwach, Spitze jeder Flügeldecke mit kleiner Mucro.

Beine robust, das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen erweitert, Mitteltibien außen vor der Spitze schwach ausgerandet. Letztes Abdominalsegment in der Mitte des Hinterrandes stark ausgeschnitten, so daß das Pygidium von unten gut sichtbar ist.

Die Färbung der Beine und die Skulptur der Flügeldecken machen diese Art kenntlich. Sie ist mehreren *Iphimeis*-Arten ähnlich, bei welchen aber die Intercoxalplatte des Prosternums breit gebaut ist. Dieses Organ ist bei *Promecosoma* schmal wie bei den *Colaspis* oder *Maecolaspis*.

Colaspis argentiniensis Bechyné

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Estr. Rio — S. Paulo, km 47, 12. II. 1943 (P. Wygodzisky lgt.), ibid., 14. X. 1943 (O. Braga lgt.; Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Paraguay: Villarica (coll. H. Richter, Mus. La Plata); Hohenau, Alto Paraná (dtto).

Colaspis mendesi Bechyné

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Jusaral, Angra, I. 1935 (Dr. Dario Mendes, Inst. Ecol. Expt. Agr., Rio de J.).

Colaspis mendesi (Bech.) subsp. **zikáni** nov.

Brasil, Est. Esp. Santo: Faz. Jerusalem. 25. XI. 1914 (J. F. Zikan, Ist. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Das einzige ♂ ist kleiner als die typische Rasse (11 mm leicht überragend), metallisch violett, Clypeus, Labrum, Fühlerbasis und

Abdomen rot, Flügeldecken bläulich. Thorax sehr stark, grübchenartig punktiert, Intervalle uneben.

Colaspis tejucana Marshall

Brasil, Est. Esp. Santo: Faz. Jerusalem, 15. XII. 1914 (J. F. Zikan, Ist. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.). — Est. Minas Gerais: Mar de Hespanha, 8. und 28. XI. 1907 (dtto).

Eine stark veränderliche Art:

1. Einfarbig rotgelb. f. **typica**
2. Flügeldecken mit 2 großen, isolierten, blauen, grün oder violett schimmernden Flecken, einer hinter der Basis, der andere hinter der Mitte. ab. **gigas** Baly
3. Flügeldecken grün, Lateralsaum, Spitze, die Naht vorne und eine, über beide Flügeldecken ausgebreitete dreieckige Makel nahe der Mitte, die sich bis zum 5. Intervall ausdehnt, rotgelb. ab. **centrosignata**
4. Flügeldecken violett, Seitensaum schmal, Spitze breit rotgelb, Naht gebräunt. ab. **pseudoconnexa**

Die letztgenannte Varietät ist der *Colaspis connexa* Marsh., täuschend ähnlich. Sie weicht von *C. tejucana* durch gewellte und schmäler abgesetzte Seitenränder des Halsschildes, durch die an den Seiten der Elytren ± stark zusammenfließende Punktierung, durch stark glänzendes und hinten deutlich punktiertes Prostethium und durch nicht mikroskopisch skulptierten Metepisternen ab.

Colaspis fasciata Lefèvre

Brasil, Est. Goiaz: Ipomery, XII. 1936 (D. Lichti, Ist. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.); Campinas, I. 1936 (Bogmeier und S. Lopes, I.E.E.A.).

Colaspis haroldi Lefèvre

Brasil, Est. Pernambuco: Recife, 27. IV. — 4. V. 1927 (Zerny, Mus. Wien).

Colaspis connexa Marshall

Brasil, Est. Minas Gerais: Pass Quatro, Faz. dos Campos, 915 m, 27. I. 1916 und 6. XII. 1922 (J. F. Zikán, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.). — Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, 1100 m, Maromba, 7. XI. 1924 und 1. I. 1925 (dtto); ibid., 1200 m,

7. XI. 1932 und 15. XII. 1942 (dtto); ibid. 1380 m, 25. XI. 1942 (Dr. W. Zikán, I.E.E.A.).

Die metallisch blaue, grüne oder purpurfarbige Längsbinde der Flügeldecken ist manchmal in der Mitte unterbrochen (ab. *tetragrapha*).

Colaspis 4-maculata Olivier (nov. comb.)

Die *C. dicksoni* Bech., ist nur eine Varietät dieser Art, bei welcher die hinteren Flecken quer zusammenfließen.

Brasil, Est. Amazonas: Teffé, I. 1922 (J. F. Zikán, Ist. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.); S. Gabriel, Rio Negro, 14. XII. 1927 (dtto).

Colaspis denieri n. sp.

Argentina, Formosa: Isla de Oro, 9. XII. 1936 und 26. I. 1938 (P. Denier, Mus. La Plata). — Paraguay, Dto. Boguerón, Pto. Casada, XI. 1950 (A. Martínez).

Long. 7—7,5 mm.

Schwarzblau, Prosternum, Kopf, 3—4 ersten Antennite, Schenkel (die hinteren angedunkelt) gelblich. Prothorax blau, an den Vorderwinkeln schmal gelb gesäumt, Flügeldecken blau, 2 suturale Intervalle, Apikal- und Lateralsaum, eine nach innen schräg gestellte, längliche Makel, hinter der Basis nahe dem Humeralcallus anfangend, im 1. Viertel nahe der Naht endigend und die Epipleuren rotgelb. Körper länglich, Oberseite matt, mikroskopische Retikulierung schon unter 40facher Vergrößerung sichtbar.

Kopf länglich, in der Mitte, der Länge nach, stark gefurcht, Antennalcalli dreieckig, glänzend und stark gewölbt. Clypeus fein, die übrige Oberfläche gemischt grob und fein, wenig dicht punktiert. Augen sehr groß und kräftig gewölbt, Stirn kaum doppelt so breit wie ein Augendurchmesser. Antennen robust, die Mitte der Flügeldecken erreichend, Glieder 3 und 4 fast gleichlang, das 5. deutlich länger als die benachbarten, das 12. konisch und gut sichtbar.

Prothorax in der Mitte am breitesten, wenig transversal, Seitenrand abgesetzt und in der Mitte gewellt, regelmäßig aber ziemlich schwach abgerundet. Alle Winkel verdickt, die vorderen zahnförmig vorspringend und nach oben aufgebogen, Basis fein gerandet. Oberfläche ohne Eindrücke, sehr stark und etwas runzelig punktiert, mit einigen unregelmäßigen und etwas erhöhten glatten Stellen.

Flügeldecken breiter als der Thorax, viel feiner punktiert, Punkte vorne in unregelmäßigen Doppelreihen, hinten in regelmäßigen und einfachen Reihen gestellt, Intervalle hinten stark, vorne schwach gewölbt, die 2 lateralen (im gelben Feld) der ganzen Länge nach stark gewölbt. Suturalwinkel mit Mucro, postbasale Depression sehr schwach ausgebildet.

♂. Beine robust, das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen ziemlich stark erweitert, nur ein wenig länger als breit, Hintertibia zur Spitze draguell verbreitert.

♀. Beine zarter, Intervalle der Elytren deutlicher gewölbt.

An der eigentümlichen Färbung leicht kenntliche Art, die mit *C. acuminipennis* Blanch. verwandt ist.

Colaspis panamensis Jacoby

Panamà: Chiriqui (Mus. Budapest).

Colaspis angusta Perty

Brasil, Est. Minas Gerais: Patos, XI. 1943 (E. S. Brilotes, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.); Guaxupé, XI. 1925 (coll. Caminh, I.E.E.A.).

Colaspis viridilimbata Lefèvre

Brasil: Est. Matto Grosso (H. Richter, Mus. La Plata).

Colaspis defficiens n. sp.

Brasil, Est. Pará: Santarem (Comonwealth Institute of Entomology).

Long. 6.5 mm. ♂ unbekannt.

Rotgelb, Augen schwarz, Oberseite, namentlich die Flügeldecken, mit einem unbestimmten hellblauen Metallschimmer.

In die Gruppe *C. porcata* Germ., gehörend (cf Band 2 dieser Zeitschrift, 1951, p. 294). Die neue Art weicht von allen a. a. O. erwähnten (*C. viridilimbata* Lef., *C. porcata* Germ., *C. martinezi* Bech., *C. nigritarsis* Lef.) durch einfarbig rote Beine ab. *C. defficiens* ist am nächsten mit *C. porcata* verwandt, von welcher sie sich durch rechteckigen Suturalwinkel der Flügeldecken (ohne Mucro), durch ausgeschnittenen Hinterrand des letzten Sternites (bei *C. porcata* geradlinig abgestutzt) und durch geminate Punktierung der Elytren, die auch vorne erhalten bleibt, unterscheidet.

Colaspis parallela Bechyné

Paraguay: Caa Guaz, XI. 1950 (J. Foerster coll. Dr. Reitter Mus. G. Frey); Guaira, 15. XII. 1950 (dtto).

Die vorderen Flecken auf den Flügeldecken sind bei den umfangreich gefleckten Stücken schräg gestellt. Das ♀ ist größer, manchmal auch 8 mm überragend, mit zarter gebauten Tarsen, das letzte Abdominalsegment verlängert und zugespitzt, in der Mitte des Hinterrandes halbkreisförmig ausgeschnitten. Die Elytralskulptur ist bei beiden Geschlechtern gleich.

Colaspis nigritarsis Lefèvre

Paraguay: Guaira (C. Pfahnel, Mus. G. Frey); Asunción (Mus. Budapest).

Argentina, Corrientes: Ita Ibate, II. 1947 (Biraben, Mus. La Plata); Bernon de Astrada, 1947 (dtto).

Auf dem letztgenannten Fundplatz hat derselbe Sammler eine abweichende Form entdeckt. Sie ist kleiner (5—6 mm), mit lebhaft violetten, blauen oder grünlichen Flügeldecken, Vorderkörper glänzender, Hintertibien des ♂ wenig verbreitert. Ein Stück von Ita Ibate bildet einen Übergang zu den normalen *C. nigritarsis*. Ich bezeichne diese fragliche Form als ab. **minor.**

Colaspis montesi n. sp.

Argentina, Misiones: San Ignacio, XII. 1946 (J. T. Montes, Mus. La Plata).

Long. 6,5—8 mm.

Gelblich, Mandibelspitze, Antennen zur Spitze (von der Spitze des 5. Gliedes), und Tarsen schwärzlich, breite Intervalle der Elytren + deutlich gebräunt, also Flügeldecken mit dunklen Linien gezeichnet. Manchmal haben die Flügeldecken 2 Flecken (1 nahe der Basis, 1 hinter der Mitte), die meistens sehr undeutlich erscheinen. Länglich, Oberseite glänzend.

Kopf zwischen den Augen stark punktiert, Clypeus fast glatt. Antennalcalli ziemlich groß und stark gewölbt. Stirn breiter als ein Augendurchmesser, Augen groß, stark vorgequollen. Antennen dünn, beim ♂ länger (die Flügeldeckenmitte überragend), das 5. Glied so lang wie Glieder 2 und 3 zusammengenommen.

Halsschild fast doppelt so breit wie lang, Seiten schwach aber regelmäßig gerundet, nahe der Mitte mit 3 Zähnen. Alle Winkel dentiform, die Vorderwinkel stärker. Oberfläche sehr stark punktiert, an der Scheibe sparsamer als an den Seiten.

Elytren breiter als das Halsschild, feiner acervato-punktiert. Alle Intervalle hinten gewölbt, dagegen vorne sind dies nur die abwechselnden, die schwach (♂) oder stark (♀) gewölbt sind. Postbasale Depression vollkommen verschwunden, Suturalwinkel mit Mucro.

♂. Beine robust, das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen erweitert. Das letzte Abdominalsegment in der Mitte dreieckig eingedrückt, Hinterrand gerade abgestutzt, die Spitze des Pygidiums von unten sichtbar.

♀. Beine zarter. Das letzte Abdominalsegment in der Mitte des Hinterrandes sehr tief, halbkreisförmig ausgeschnitten, der Ausschnitt jederseits von einem Zahn begrenzt, ohne Mittelzähnchen.

Mit *C. tenuenotata* Bech., verwandt, an der Bildung der Elytralrippen leicht kenntlich.

Colaspis elegans Lefèvre

Paraguay: Villarica, Independencia, 5. XII. 1950 (A. Martínez).

Brasil, Est. Minas Gerais: Belo Horizonte (O. Monte, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.); Cambuquira (A. Marques, I.E.E.A.).

Colaspis tetrasticta Marshall

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Vassouras, 10. IX. 1933 (L. Murtinho, Inst. Ecol. Expt. Agr., Rio de J.).

Colaspis humilis Marshall

Brasil, Est. Goiaz: Campinhas, 21. XII. 1936 (Borgmeier et S. Lopes, Inst. Ecol. Expt. Agr., Rio de J.).

Dieses Exemplar hat die hintere Binde der Flügeldecken in eine kleine Makel reduziert.

Colaspis semiocclusa Bechyné

Bolivia: Cochabamba (coll. Denier, Mus. La Plata).

Argentina, Jujuy: Yala, Dto. Capital, II. 1950 (A. Martínez). — Salta: Rosario de la Frontera, X. 1932 (L. Witte, coll. Denier, Mus. La Plata). — Tucumán: Santa Ana, 350 m, X.—XI. 1902 (G. A. Baer, coll. Clavareau, Mus. Paris). — Chaco austr. (C. Bruch, Mus. La Plata; „*Promecosoma aulai* Bruch i. l.“). — Córdoba: Alta Gracia (dtto).

Bei einigen Exemplaren ist die Flügeldeckenscheibe metallisch, mit einer kleinen rundlichen roten Makel, die auf jeder Decke hinter der Mitte liegt (ab. *occlusa*).

Colaspis comica n. sp.

Brasil, Est. Bahia: Joazeiro (Mus. Wien). — Est. Piauhy: Parnangua (dtto).

Long. 6,5—8 mm.

Gelbbraun, Augen schwarz, Fühlerspitze ± gebräunt, Flügeldecken mit 2 großen dunkleren Flecken, einer hinter der Basis, der andere hinter der Mitte, beide zwischen den Intervallen 2—7. Diese Flecken sind nicht zu deutlich, weil alle erhabenen Intervalle ihre helle Grundfarbe behalten. Anders gesagt, die Punktreihen 3, 4, 5 und 6 sind hinter der Basis und hinter der Mitte gebräunt. Körper länglich, subparallel, Oberseite glänzend.

Kopf zwischen den Augen ziemlich stark und dicht punktiert, Clypeus fast glatt, Interokulardepression gut markiert. Antennalcalli groß und spiegelglatt. Augen groß, stark ausgewölbt, Stirn etwas breiter als ein Augendurchmesser. Fühler dünn, die Flügeldeckenmitte erreichend (♀) oder überragend (♂).

Halsschild klein, weniger als doppelt so breit wie lang, nahe der Mitte am breitesten, an den Seiten ziemlich schwach, regelmäßig gerundet, schmal abgesetzt, nahe der Mitte gewellt. Alle Winkel verdickt, die vorderen nach vorne ausgezogen, die hinteren stumpfeckig. Oberfläche ohne Eindrücke auf der Scheibe, stark aber sparsam punktiert. Scutellum dreieckig.

Flügeldecken viel breiter als der Prothorax, feiner als dieser, aber gröber als der Kopf punktiert, Punkte vorne in unregelmäßig verdoppelten, hinten in regelmäßigen und einfachen Längsreihen geordnet. Alle Intervalle gewölbt (beim ♀ stärker), hinten costiform. Postbasale Depression schwach, Suturalwinkel des ♀ mit kleiner Mucro. Alle Tibien gerade, die mittleren außen vor der Spitze nur schwach ausgeschnitten.

♂. Das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen leicht erweitert. Das letzte Abdominalsegment in der Mitte eingedrückt, Pygidiumspitze von unten sichtbar.

♀. Tarsen sehr zart. Das letzte Bauchsegment in der Mitte des Hinterrandes leicht ausgeschnitten.

C. comica gehört in die Gruppe *C. costata* Lef. Die Färbung und die Stirnbreite unterscheiden sie eindeutig.

Colaspis melanocephala n. sp.

Brasil, Est. Amazonas: S. Gabriel, Rio Negro, 21. VII. 1927 (J. F. Zikan, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Long. ± 10 mm. ♂ unbekannt.

Gelblich, Kopf mit Ausnahme vom Clypeus und Metasternum zum Teil auch die Tibienspitze pechschwarz.

Der *C. rosevittata* Bech. ähnlich (Färbung abgesehen), aber die Augen viel größer, Flügeldeckenpunktierung fein und dicht mit Neigung Längsreihen zu bilden (hinten am deutlichsten), postbasale Depression deutlich. Der Ausschnitt am Hinterrande des letzten Bauchringes ist in Form eines rechtwinkeligen Dreiecks, bei *C. roseovittata* dagegen ist er halbkreisförmig oder, cum grano salis gesehen, in Form eines sehr stumpfwinkeligen Dreiecks.

Colaspis testacea Fabricius

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Deodoro, D. F., 10. XII. 1939 (Dr. W. Zikán, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.); Estr. Rio — S. Paulo, km 47, 19. X. 1947 (dtto).

Colaspis richteri n. sp.

Brasil: Est. Matto Grosso (H. Richter, Mus. La Plata); Murtinho, XI. 1927 (W. Melzer, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Long. 5,5—6 mm. ♂ unbekannt.

Hellbraungelb, Spitze der Mandibeln, Spitze jedes der Antennite 5—11 und der 12. Antennit pechbraun, Scutellum und das 1. Intervall der Elytren (die Spitze ausgenommen) schwarz. Schmal gebaut, oben glänzend.

Kopf ohne Furchen, mit einigen feinen Punkten auf dem Clypeus und nahe der Augen, grubenförmige Depression zwischen den Augen deutlich. Augen mäßig gewölbt, Stirn dreimal breiter als ein Augendurchmesser. Antennen dünn, die Flügeldeckenmitte nicht erreichend, zur Spitze leicht verdickt, das 5. Glied länger als das 2. und 3. zusammengenommen.

Halsschild schwach quer, viel weniger als doppelt so breit wie lang, nahe der Mitte am breitesten, Seiten schwach abgesetzt, schwach und regelmäßig gerundet, mit 5 starken Zähnen (die zahnförmigen Vorder- und Hinterwinkel mitgezählt). Basis fein gerandet. Oberseite ziemlich sparsam, in der Mitte fein, zu den Seiten grob punktiert. Schildchen breit.

Elytren breiter als der Prothorax, vorne viel stärker als hinten punktiert, Punkte vorne in unregelmäßig verdoppelten, hinten in regelmäßigen und einfachen Längsreihen geordnet, Intervalle 5, 7 und 8 der ganzen Länge nach costiform, die anderen nur hinten und nur leicht gewölbt. Postbasale Depression schwach, Suturalwinkel fast rechteckig. Der Ausschnitt der Mitteltibien schwach.

An der Färbung leicht kenntliche Art, die mit *C. acuminipennis* Blanch. verwandt ist.

Gen. **Adorea** Lefèvre (nov. comb.)

Die Gattung *Gastropius* Lef., ist mit *Adorea* identisch. *A. sepciosa* Lef., ist eine mit *A. splendida* Jac., sehr nahe verwandte Form, wenn nicht sogar eine Lokalform von derselben.

Adorea cruentata Lefèvre

Venezuela, Los Andes: Mérida, 1884 (Mus. Wien); ibid., 1900 (M. S. Bricenio coll. Demaison; coll. Clavareau, Mus. Paris).

Guatemala: Escuintla, VIII. 1879 (Mus. Wien).

Sternocolaspis guérini Bechyné

Brasil, Est. Goiaz: Leop. Bulhoes, XII. 1935 (H. S. Lopes, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Sternocolaspis 14-costata Lefèvre

Brasil, Est. Espírito Santo (Mus. Budapest). — Est. do Rio de Janeiro: Estrada Rio — S. Paulo, km 47 und km 51, XI. 1945 und XI. 1947 (Dr. Dario Mendes, Dr. P. Wygodzisnky, Inst. Ecol. Expt. Agr., Rio de J.); Deodoro, D. F., III. 1940 (Dr. W. Zikán, I.E.E.A.).

Paraguay: Villarica (H. Richter, Mus. La Plata); San Pedro (col. Koslowsky, Mus. La Plata).

Podoxenus 4-maculatus Bechyné

Brasil, Est. Sa. Catarina: Rio Negrinho, I. 1926 (K. Maller, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.); Joinville, X. 1921 (C. Smith, I.E.E.A.).

Podoxenus chapuisi Lefèvre

Brasil, Est. S. Paulo: Iguape, XII. 1921 (A. C. Brade, I. E. E. A.).

Podoxenus derosus Lefèvre (nov. comb.)

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, IX. 1929 (Dr. Dario Mendes, I.E.E.A.); ibid., 5. XII. 1926 und 9. XI. 1931 (J. F. Zikán, I.E.E.A.); Sitio Bonfim, Nora Friburgo, 8. XI. 1945 (Dr. P. Wygodzinsky, I.E.E.A.).

Diese Art, zuerst als *Colaspis* beschrieben, ist mit Ausnahme des Kolorites mit *Podoxenus cicatricosus* Lef. identisch. Die schwarzen Exemplare stellen die ab. *cicatricosus* dar, die kupferfarbigen, von mir als *P. cicatricosus* ab. *aerifer* beschrieben, müssen als typische Form bezeichnet werden.

Podocolaspis n. gen.

♀ unbekannt.

Diese Gattung wird nur von einer einzigen Art gebildet. Sie gehört in eine Gattungsgruppe, welche ich 1950 (Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 245) synoptisch bearbeitet habe. *Podocolaspis* ist von dieser Gruppe (*Diacolaspis* Bech., *Podoxenus* Lef., und *Pygocolaspis* Bech.) kollektivweise durch folgende Merkmale verschieden:

Hinterschenkel groß, mit einem scharfen Zahn (unten im Apikaldrittel) bewaffnet. Die entsprechende Tibia besitzt eine ziemlich tiefe Aushöhlung, welche von dem Schenkelzahn ausgefüllt wird, wenn Tibia und Schenkel dicht aneinander schließen. Abdomen in der Mitte ausgehöhlt, die Mitte des ersten Bauchringes sehr dicht behaart, die drei folgenden Bauchringe jederseits der Mitte mit einigen langen Haaren. Tibien robust. Augen sehr groß, Stirn so breit wie ein Augendurchmesser.

Podocolaspis tippmanni n. sp.

Colombia: Cucuta, 5. VII. 1938 (F. Tippmann, Mus. G. Frey).

Long. 7,5 mm.

Metallisch grün, oben kupferfarbig, Tibien und Tarsen bronzeschwarz, Antennen gelblich. Körper länglich, glänzend.

Der *Pygocolaspis olivieri* Lef., habituell sehr ähnlich, fast gleich skulptiert, Prothorax feiner und wenig dicht, Elytren in geminaten Längsreihen punktiert, die letzteren mit an den Seiten gewölbten Intervallen, den generischen Merkmalen nach jedoch leicht kenntlich.

Herrn Ing. F. Tippmann freundlichst gewidmet.

Maecolaspis flavipes Olivier

Brasil, Est. Esp. Santo: Guandú, X. 1920 (Hoffmann, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.). — Est. do Rio de Janeiro: Jardim Botanico, 1. X. 1936 (Dr. Dario Mendes, I.E.E.A.); Rio de Janeiro, 22. II. 1932 (dtto); ibid., X. 1931 (Fagundas, I.E.E.A.); ibid., I. 1907 (J. F. Zikán, coll. Denier, Mus. La Plata); Teresopolis (Mus. La Plata); Itatiáia, 800 m, XII. 1933 (S. Lopes et R. Cunha, I.E.E.A.); ibid., 1400 m, km 8, 30. XI. 1936 (J. F. Zikán, coll. Denier, Mus. La Plata); ibid., Südabhang, Waldregion, 16.—26. X. 1927 (Zerny, Mus. Wien); Nova Friburgo, 30. IV. 1937 (S. Lopes, I.E.E.A.); Dario, XI. 1932 (dtto); Estrada Rio — S. Paulo, km 54, 10. II. 1942 (Dr. P. Wygodzinsky, I.E.E.A.). — Est. S. Paulo: Bananal, Bocaina, I. 1937 (Dr. D. Mendes, I.E.E.A.); Eng. Coelho, XII. 1920 (A. Richter, I.E.E.A.); Sabaúna (Fötterle, Mus. Wien).

Paraguay: Asunción (Vezényi, Mus. Budapest); Puerto Bertoni, Alto Paraná (Anisits, Mus. Budapest); Hohenau, Alto Paraná (H. Richter, Mus. La Plata); Villarica (dtto); San Pedro (coll. Koslowsky, Mus. La Plata).

Argentina, Misiones: San Ignacio, XII. 1946 (J. T. Montes, Mus. La Plata); Iguazú, XI. 1944 (Biraben, Mus. La Plata); Puerto Victoria (C. Zenzes, Mus. La Plata); Bompland (Jörgensen, Mus. La Plata). — Chaco: Ciervo Pelizo, 1. IV. 1941 (Rosas Costa, Mus. La Plata). — Catamarca (Mus. La Plata).

Chile (Mus. La Plata). — Dieser Fundort fordert eine Beglaubigung.

Maecolaspis dejeani Lefèvre

Brasil, Est. Pará: Obidos (H. Rolle, coll. Clavareau, Mus. Paris; Mus. Frey).

Diese Art wurde bisher nur von Fr. Guyana bekannt.

Maecolaspis aemula Weise

Brasil, Est. Pará: Santarem, IV. 1923 (H. C. Boy, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Maecolaspis virulenta n. sp.

Brasil, Est. Para: Obidos (H. Rolle, coll. Clavareau, Mus. Paris).

Long. 5—5,5 mm.

Diese Art gehört in die *M. flavipes*-Gruppe und ist der *M. discolor* Weise ähnlich (beide Arten haben auf dem Halsschilde jederseits eine ziemlich tiefe Depression):

M. virulenta:

Körper lebhaft metallisch grün.

Elytren ohne postbasale Depression, sparsam und nur nahe der Naht, hinten und an den Seiten gereiht-punktiert.

Prothorax stark und sparsam punktiert mit sehr tiefen Eindrücken. Tibia des ♂ einfach.

M. discolor:

Körper blau, Flügeldekken grün.

Elytren mit einer schwachen aber deutlichen postbasalen Depression, überall ziemlich regelmäßig gestreift-punktiert.

Prothorax auf der Scheibe fein, zu den Seiten stärker punktiert, Eindrücke deutlich.

M. virulenta ist vielleicht nur eine geographische Rasse von *M. discolor;* das ♂ der letztgenannten Form ist mir nicht bekannt. Die Fühler der neuen Art sind wie bei der „var. a" von Weise gefärbt.

Maecolaspis sulphuripes Lefèvre

Argentina: La Plata (Mus. La Plata). — Entre Ríos (H. Richter, Mus. La Plata).

Maecolaspis delphina Bechyné

Bolivia, Yungas de la Paz: Caranavi, V. 1931 (P. Denier, Mus. La Plata).

Maecolaspis legionalis n. sp.

Venezuela, Los Andes: Mérida (Mus. G. Frey; coll. Clavaerau, Mus. Paris); Caracas (Mus. G. Frey). — Cayenne (coll. Deyrolle coll. Clavareau, Mus. Paris).

Long. 7,5—10 mm.

In die *M. flavipes*-Gruppe gehörend, durch die geminate Punktierung der Flügeldecken an die *M. delphina* Bech., erinnernd. Antennen vom 5. Gliede an schwarz, die Endglieder manchmal leicht gebräunt. Flügeldecken stark punktiert, die Intervalle nur hinten gewölbt. Hintertibia des ♂ einfach.

Eine Übergangsform zur Gruppe der *M. callichloris* Lef., bei welcher die Elytralintervalle überall gewölbt sind; bei *M. flavipes*-Gruppe sind nur ein oder 2 laterale Intervalle rippenförmig.

Maecolaspis exarata Lefèvre

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, 700 m, 16. XI. 1936 (J. F. Zikán, Mus. La Plata).

Maecolaspis willinki Bechyné.

Argentina, Salta: Metán, I. 1906 (Vezényi, Mus. Budapest); San Lorenzo (Reimoser, Mus. Wien); ibid., 17. II. 1929 (P. Denier, Mus. La Plata); Ciudad, 8. II. 1946 (dtto); Güemes, 20. II. 1945 (Biraben, Mus. La Plata).

Maecolaspis aerea (Lefèvre) subsp. **odetta** nov.

Guatemala: Panzos (Mus. G. Frey); Vera Paz (dtto). — Panamá: Darien (Univ. di Torino).

Long. 6,5—7,5 mm.

Lebhaft metallisch violett, unterseits mit bläulichem Schimmer, Antennen, Palpen und Beine rotgelb, Labrum braun. Von der typischen Rasse durch robusteren Körper und stärkere Skulptur verschieden. Der *M. sanjoseana* Bech., sehr ähnlich und dadurch leicht verwechselbar, durch folgende Merkmale trennbar:

M. odetta:	**M. sanjoseana:**
Punktierung der Flügeldecken sehr stark, von querovalen Punkten gebildet, die vorne voneinander gleich entfernte Längslinien zusammenstellen.	Punktierung der Elytren weniger stark, von regelmäßig rundlichen Punkten gebildet, die vorne in deutlich paarweise genäherten Längslinien geordnet sind.
Punktierung des Halsschildes wenigstens doppelt so stark wie die des Kopfes, vollkommen uniform.	Punktierung des Halsschildes von größeren und kleineren Punkten bestehend, die kleineren sind so groß wie am Kopf.
Die sublaterale Flügeldekkenrippe bei beiden Geschlechtern gleich gebildet.	Diese Rippe ist beim ♀ viel stärker und schärfer gebildet als beim ♂.

Maecolaspis sanjoseana Bechyné

Costa Rica: Concep. Cartago, 20. X. 1920 (A. Alfaro, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Manchmal ist der ganze Körper bronzebraun mit starkem Kupferschimmer (ab. *concepta*).

Maecolaspis scintillifera Bechyné

Brasil: Rio de Janeiro, 25. X. 1923 (coll. Carlos Lacerda, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de J.). — Est. S. Paulo: Angatuba,

I. 1922 (coll. Azevedo Marques, I.E.E.A.); S. Paulo (G. Korda, I.E.E.A.). — Est. Paraná: Rio Negro, I. 1924 (M. Witte, I.E.E.A.); Prudentopolis (coll. J. Isaak, Mus. Budapest).

Uruguay: Montevideo, 24. XII. 1907 (J. Tremoleras, coll. Clavareau, Mus. Paris).

Paraguay: Hohenau, Alto Paraná (H. Richter, Mus. La Plata); Villarica, Independencia, 5. XII. 1950 (A. Martínez).

Argentina, Misiones: S. Ignacio, 10. XII. 1929 (Mus. La Plata); dtto, XII. 1946 (J. T. Montes, Mus. La Plata); San Javier, III. 1945 (Gregg, Mus. La Plata); Bompland (Jörgensen, Mus. La Plata); Leandro N. Alem, 1. VII. 1937 (P. Denier, Mus. La Plata).

Maecolaspis libatrix n. sp.

Bolivia: Santa Cruz (Mus. G. Frey); ibid., Peia, Ichilo, Buenavista, III. 1951 (A. Martínez).

Long. 7,5—8,5 mm.

Eine mit *M. scintillifera* Bech., verwandte Art mit einfacher ♂ Hintertibia und mit spitzig ausgezogenem Suturalwinkel der Flügeldecken. Von der letztgenannten Art (namentlich von der Rasse *ascintillans* Bech., die an gleichen Fundorten vorkommt) unterscheidet sie sich durch größere Gestalt, durch die Fühlerfarbe (5 Endglieder schwarz) und durch die Skulptur der Hinterhälfte der Flügeldecken. Bei *M. scintillifera* ist die Punktierung deutlich, die Zwischenräume sind in Form eines regelmäßigen Netzes verbunden, dabei jede Areole mit nur einem Punkt versehen. Bei *M. libatrix* ist die Punktierung weniger deutlich, die Punkte sind ± zusammenfließend, so daß die makroskopische Retikulierung der Zwischenräume unregelmäßig erscheint und jede Areole von mehreren Punkten ausgefüllt ist. Das letzte Abdominalsegment des ♀ von *M. libatrix* ist leicht abgestutzt, in der Mitte des Hinterrandes mit einem ziemlich tiefen, jederseits von einem Zahn begrenzten Ausschnitt. Das ♀ von *M. achardi* Bech. (die auf denselben Fundorten vorkommt, dessen ♂ aber durch erweiterte Hintertibien leicht kenntlich ist) ist noch größer, oben weniger glänzend und der Hinterrand des letzten Bauchringes ist tief ausgeschnitten, vor dem Ausschnitt läuft eine parallele seichte Aushöhlung. Die Flügeldeckenspitze des M. *scintillifera* ist regelmäßig abgerundet, ohne Mucro. Alle untersuchten Exemplare sind lebhaft metallisch grün.

Maecolaspis bridarollii Bechyné

Argentina, Buenos Aires: La Plata (Mus. La Plata); San Fernando, 22. XII. 1929 (P. Denier, Mus. La Plata); Ciudad, 11. XII. 1913 (coll. Denier, Mus. La Plata). — Córdoba: Capital, XII. 1936 (P. Denier, Mus. La Plata). — Corriéntes: Manantiales, VIII. 1946 (T. de Apostol. Mus. La Plata). — Misiones: Puerto Victoria (C. Zenzes, Mus. La Plata). — Santa Fe: Rafaela, 9. XI. 1932 (P. Denier, Mus. La Plata); Rosario, XII. 1928 (dtto); La Florida, fronte Isla Olimpo, 9. V. 1939 (dtto). — Chaco: Resistencia, 31. XII. 1938 (dtto); Puerto Villelas, 21. XII. 1931 (dtto); Colonia Castelli, 13. V. 1936 (dtto); Las Garzas, bordo de Río las Garzas (Wagner Brother's, 1904, Mus. Wien). — Santiago del Estero: Dto. Robles, Turana, 20. XI. 1939 (R. Maldonaldo, Mus. La Plata); Beltrán, I. 1942 (dtto).

Uruguay: Montevideo, 24. XII. 1907 (J. Tremoleras, Mus. La Plata).

Paraguay: San Luis (Reimoser, Mus. Wien); Vila Elisa, XI. 1939 (P. Denier, Mus. La Plata); San Pedro (coll. Koslowsky, Mus. La Plata).

Brasil, Est. Matto Grosso, Alto Paraguay: Corumbá (H. Richter, Mus. La Plata).

Maecolaspis janssensi Bechyné

Argentina, Misiones: San Ignacio, 19. X. und 5. XI. 1929 (Mus. La Plata).

Maecolaspis perturbata Weise (nov. comb.)

Guyane Fr.: Cayenne (Mus. G. Frey).

Brasil, Est. Amazonas: Manáus, VI. 1927 (J. F. Zikán, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.); Teffe (coll. Clavareau, Mus. Paris). — Est. Pará: Obidos (dtto); Santarem, IV. 1923 (H. C. Boy, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de J.); ibid. (Mus. G. Frey).

Die *M. antanossa* Bech., gehört als geographische Rasse zu *M. perturbata*. Die typische Rasse von Amazonas wurde von mir als *M. antanossa* subsp. *maueensis* beschrieben, dabei weichen die beiden Diagnosen nur durch Farbe ab, bei der Stammform ist der Körper metallisch grün, bei ab. *maueensis* ist er bronzebraun mit kupferigem Schimmer.

Subsp. *antanossa* Bech. — Brasil: S. Paulo, 3. XI. 1919 (J. Melzer, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Subsp. *phylis* nov.: Einzige Rasse von *M. perturbata,* bei welcher die Flügeldecken deutliche Längsintervalle zeigen.

Brasil: Bahia (Mus. G. Frey). — Pernambuco (Magelhanes, Mus. G. Frey).

Maecolaspis monrósi Bechyné

Argentina, Jujuy: Yala, 11. II. 1946 (Biraben, Mus. La Plata). — Salta: Vespucio, 6. II. 1946 (dtto); Tartagal, 26. II. 1945 (dtto); Cerro San Bernardo, 25. I. 1950 (Willink-Monrós, Inst. Miguel Lillo; Mus. G. Frey); Metan I. 1906 (Vezényi, Mus. Budapest); Lules, X. 1905 (dtto); S. Antonio, La Merced, S. Lorenzo, Zuviria (Reimoser, Mus. Wien). — Tucumán, XI. 1905 (Mus. Budapest).

Das bisher unbeschriebene ♂ dieser Art ist unter den anderen Vertretern der *M. lebasi*-Gruppe durch Vorhandensein eines Zähnchens im 2. Drittel auf der Unterseite der Hintertibien eindeutig bestimmbar. Der Sexualdimorphismus in der Größe ist merklich: ♂♂ 4,5—5 mm, ♀♀ 5—6 mm.

Maecolaspis lebasiformis n. sp.

Im 2. Band dieser Zeitschrift (1951, p. 304) habe ich die andinen Arten der *M. lebasi*-Gruppe aufgezählt. Diese Gruppe ist durch die Färbung, i. e. Körper lebhaft metallisch, meistens grün, Beine, Antennen, Palpen und Labrum gelb, durch Mangel von dorsalen Elytralrippen (es sind nur 1 oder 2 lateralen übrig geblieben) und durch geringere Größe, 6 mm kaum überragend, ausgezeichnet.

In Venezuela, woher die oben genannte Art stammt, wurden bisher unter dem Namen von *Colaspis lebasi* Lef., folgende Formen beobachtet:

1 (8) Hintertibia des ♂ nahe der Mitte ohne auffallende Erweiterung.

2 (3) Mitteltibien des ♂ merklich gebogen. Körper verhältnismäßig wenig gewölbt, subcuneiform.

Antennen zur Spitze gebräunt. Elytralpunktierung sehr stark, unregelmäßig, vorne weder einfache noch doppelte Größe sehr merklich: ♂♂ ± 5 mm, ♀♀ 6 mm. Färbung

M. tabacilla (Bech.) subsp. **puertocabellensis** nov.

Puerto Cabello, III. 1934 (G. Frey lgt. et coll.). Alle 5 untersuchten Exemplare sind ♂♂.

Die anderen Rassen dieser Art sind durchaus schwä-

cher punktiert, die Mitteltibien des ♂ sind nur schwach gebogen und die ♂ Hintertibien sind im letzten Drittel merklich verdickt, dabei aber immer gleich dick bleibend. Bei der subsp. *puertocabellensis* ist dagegen die Verbreitung graduell, so daß die Hintertibien erst an der äußersten Spitze ihre größte Breite erreichen.

3 (2) Mitteltibien des ♂ gerade. Körper weniger verlängert, merklich gewölbt, Halsschild weniger transversal.

4 (T) Punktierung des Halsschildes nicht zusammenfließend.

5 (6) Flügeldeckennaht nicht emporgehoben. Halsschildscheibe mit einigen unebenen unpunktierten, ± erhabenen Stellen. Sexualdimorphismus in der Größe merklich: ♂♂ 4,5—5 mm, ♀♀ 5—6 mm. **Maecolaspis lebasi** Lefèvre

Caracas (Mus. G. Frey). In Kolumbien sehr häufige Art.

6 (5) Flügeldeckennaht gewölbt. Punktierung des Halsschildes sehr regelmäßig, ohne glatte Stellen dazwischen. Sexualdimorphismus der Größe kaum merkbar, ♂♀ ± 5,5 mm. **Maecolaspis lebasiformis** n. sp.

Puerto Cabello, III. 1934 (G. Frey lgt. et coll.).

7 (4) Halsschildpunktierung überall zusammenfließend, sehr dicht, Flügeldeckennaht leicht gewölbt.

Dem vorhergehenden sehr ähnlich, die Form und Skulptur betreffend, aber der Sexualdimorphismus in den Längsreihen bildend. ± 5 mm.

Sehr variabel, grün, blau oder bronzekupferig. **Maecolaspis gwendolina** n. sp.

Los Andes: Mérida (Mus. G. Frey; Mus. Paris).

8 (1) Hintertibia des ♂ auf der Innenseite im Apikaldrittel plötzlich erweitert. Körper ziemlich groß: 6—6.5 mm. **Maecolaspis aberrans** n. sp.

Puerto Cabello, III. 1934 (G. Frey lgt. et coll.).

Diese, in der Gruppe ziemlich isoliert stehende Art, ist der zentral-amerikanischen *M. mexicana* Jac., ähnlich. Die letztgenannte Art ist noch größer, das erste Glied der ♂ Vordertarsen ist dreieckig (bei *M. aberrans* oval).

Maecolaspis pantaria Bechyné

Bolivia, Yungas de la Paz: Coroico, XII. 1950 (A. Martínez); ibid., IV. 1931 (P. Denier, Mus. La Plata); Chulumani, 30. III. 1931 (dtto); Chirca, 3. IV. 1931 (dtto).

Maecolaspis occidentalis Linné

Suriname: Paramaribo (coll. Clavareau, Mus. Paris).

Brasil, Est. Amazonas: Borba, III. 1943 (Dr. Nick coll. J. Guérin Mus. G. Frey). — Est. Pará: Santarem, IV. 1923 (H. C. Boy, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.). — Est. Goiaz: Campinas, XII. 1935 (Borgmeier et S. Lopes, I.E.E.A.).

Maecolaspis freyi (Bech.) subsp. **adscripta** Bechyné.

Costa Rica: Tilaren, Hamburg-Farm bei Siquirres, S. Isidro b. S. José, La Caja, Bebellero, Jimenez in Halbins. Osa (Reimoser, Mus. Wien).

Maecolaspis kaszábi n. sp.

Brasil: Espírito Santo (Mus. G. Frey; Mus. Budapest; Mus. Paris). — Bahia (Brit. Museum).

Diese Art steht der *M. aenea* Fabr., nahe:

M. kaszábi:	**M. aenea:**
Halsschild stark transversal, fast so breit wie die Flügeldecken und viel mehr als doppelt so breit wie lang.	Halsschild weniger transversal, schmäler als die Elytren, kaum doppelt so breit wie lang.
Flügeldecken auch an den Seiten geminato-punktiert-gestreift.	Punktierung an den Seiten der Elytren verworren.
♀ wesentlich breiter gebaut als das ♂.	Körperform bei beiden Geschlechtern fast gleich.

Die anderen Unterscheidungsmerkmale sind relativ: *M. kaszábi* ist nicht so lebhaft metallisch gefärbt, die Punktierung ist weniger dicht, Penis kürzer gebaut, usw.

Herrn Dr. Z. Kaszáb freundlich gewidmet.

Maecolaspis pseudogeminata Bechyné

Brasil: S. Paulo, I. 1937 (. R. Fischer, Deutsches Ent. Inst., Berlin).

Maecolaspis geminata Boheman

Brasil, Est. Goiaz: Campinas (Borgmeier et S. Lopes, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.). — Est. Esp. Santo: Faz. Jerusalem, 12. und 21. XI. 1912 (J. F. Zikán, I.E.E.A.). — Est. do Rio

de Janeiro: Estrada Rio — S. Paulo, km 47, 6. V. 1951 (Dr. Dario Mendes, I.E.E.A.); ibid., 20. IX. 1949 (Dr. W. Zikán, I.E.E.A); ibid., km 62, 10. XI. 1942 (Dr. P. Wygodzinsky, I.E.E.A.); Itatiáia, 700 m, XI. 1947 (Dr. W. Zikán, I.E.E.A.); ibid., 800 m, 25. XI. 1945 (Miranda, I.E.E.A.). — Est. S. Paulo: Ilha Santo Amaro, 1. XI. 1925 (J. Melzer, I.E.E.A.); Angatuba, III. 1921 und I. 1922 (coll. Azevedo Marques, I.E.E.A.).

Maecolaspis rustica Boheman

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, Faz. Penedo, 15. XI. 1942 (Dr. P. Wygodzinsky, I.E.E.A.); Estrada Rio — S. Paulo, km 54, 10. II. 1942 (dtto); Rio de Janeiro (coll. Fry, Commonw. Inst. of Entom.).

Die Oberseite ist kupferig (f. typ.), grün (ab. *fuscitarsis* Bohem.) oder blau (ab. *prunicea*). Beine gelbbraun bis pechbraun mit allen Zwischenstufen.

Maecolaspis reflexomicans n. sp.

Brasil, Est. Amazonas: Maués, IV. 1940 (B. Pohl, Mus. G. Frey).

Long. 3,5 mm. ♀ unbekannt.

Lebhaft metallisch blaugrün, oben mit gemischten kupferigen, purpurfarbigen und violetten Reflexen, Abdomen und Beine schwarz, Schenkel, Palpen und Antennen (zur Spitze gebräunt) rot.

In die *M. ornata*-Gruppe gehörende Art, an der Färbung der Beine kenntlich. Sie ist mit *M. gemmula* Er. verwandt, anders gefärbt, kleiner (*M. gemmula:* 4—5 mm), Hintertibien gerade (bei *M. gemmula* gebogen), Oberseite sehr glänzend und die juxtaskutellare Längsreihe der Flügeldecken ist merklich furchenartig vertieft.

Maecolaspis ornata Baly

Brasil, Est. Bahia: Belmonte, III. 1925 (coll. Antonio Azevedo, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.). — Bolivia, Yungas de la Paz: Caranavi, V. 1931 (P. Denier, Mus. La Plata).

Maecolaspis pulchella (L.) subsp. **godmani** Jacoby

Br. Honduras: Belize (coll. Clavareau, Mus. Paris).

Maecolaspis inquinata Lefèvre (nov. comb.)

Die *M. venezuelae* Jac. (die nicht von Venezuela sondern von Ceará stammt), ist nur eine geographische Rasse der *M. inquinata,*

welche sich von der Stammform durch dichter und feiner punktierten Thorax unterscheidet.

Maecolaspis aeraria (Lef.) subsp. **uytenboogaarti** nov.

Suriname, VIII.—IX. 1900 (Uytenboogaart, Mus. G. Frey).

Der typischen Rasse sehr ähnlich, Beine einfarbig gelbrot und Halsschild überall gleichmäßig punktiert, Punkte frei, nicht zusammenfließend.

Gen. Philippimolpus Monrós

Hochwürden Herr Pater G. Kuschel sandte mir den Typus von *Ph. flavescens* Phil. Dies ist ein ♀, welches alle Charaktere der Gattung *Maecolaspis* besitzt, nur sind die Flügeldecken deutlich und abstehend behaart. Gleichzeitig bilden die Metepisternen in der Vorderhälfte ein breites Dreieck, hinten dagegen sind sie linear. Diese Bildung kommt nur bei einigen andinen und amazonischen *Maecolaspis*-Arten vor (bei einigen Arten der *ornata*-Gruppe), bei welchen aber die Oberseite vollkommen kahl ist.

Die Behaarung kommt bei *Colaspis*-verwandten Gattungen nur äußerst selten vor, sodaß dieselbe bestimmt ein generisches Merkmal darstellt. Bei den mit *Maecolaspis pubiceps* Bech., verwandten Arten, die sämtlich nur in der östlichen Küstensubregion vorkommen (von Bahia bis Rio Grande do Sul), ist eine äußerst kurze und feine (unter 20facher Vergrößerung noch kaum wahrnehmbare) Behaarung am Kopf sichtbar; bei diesen Arten aber sind die Metepisternen von normaler Bildung (= in Form eines langen Dreiecks) und die Intercoxalplatte des Prosternums ist verhältnismäßig breit gebildet.

Die Gattung *Philippimolpus* wurde von meinem Freund F. Monrós zu den *Colaspini* provisorisch gestellt, was sich als vollberechtigt gezeigt hat.

Freudeita cuprinula (Bech.) subsp. **maldonaldoi** nov.

Argentina, Córdoba: Los Rearles, 11. XII. 1942 (R. Maldonaldo, Mus. La Plata). — Buenos Aires: La Plata (Mus. La Plata); Puán, Est. Felipe Sola, 10. I. 1951 (A. Martínez).

Uruguay: Paysandú, 29. V. 1926 (coll. Tremoleras, Mus. La Plata); Río Negro (San Javier), 10. XI. 1932 (dtto).

Von der typischen Rasse durch größeren Körper, 5—6 mm, dicht punktierten Kopf, durch geminate Längsreihen der Flügeldecken mit nicht rippenförmigen, nur schwach gewölbten Intervallen, verschieden. Färbung wie bei *Fr. cupripennis* Lef.

Freudeita porosa Jacoby

Paraguay: San Lorenzo, 13. I. 1939 (P. Denier, Mus. La Plata); dtto Boguerón, 145 km de Puerto Casado, XI. 1950 (A. Martínez).

Brasil: Est. Matto Grosso (coll. Koslowsky, Mus. La Plata).

Argentina: Misiones (C. Bruch, Mus. La Plata). — Cordoba: Tanti (Mus. La Plata). — Santa Fe: S. Tomé, 21. X. 1932 (P. Denier, Mus. La Plata); Rafaela, 10. X. und 9. XI. 1932 (dtto). — Chaco: Colonia Benitez, 30. XII. 1935 (dtto); Colonia Castelli, 15. V. 1936 (dtto); Resistencia (dtto). — Santiago del Estero: Río Salado (Wagner, Mus. La Plata); dtto Robles, Turena, I. 1940 (R. Maldonaldo, Mus. La Plata). — Tucumán: Tapia, 600 m, III. bis IV. 1903 (G. A. Baer, coll. Clavareau, Mus. Paris). — Catamarca (Mus. La Plata). — Mendoza: Cochico (dtto). — S. Luis (dtto). — Salta: Tarbaga, 26. II. 1945 (Biraben, Mus. La Plata); Zuviria (Reimoser, Mus. Wien).

Bolivia: Icaño (P. Denier, Mus. La Plata).

Die wenigen Exemplare von Cordoba, S. Luis und Catamarca sind oberseits glänzender und viel feiner punktiert.

Freudeita viridipes Lefèvre

Brasil, Est. Esp. Santo: Sa. Leopoldina (H. Rolle, coll. Clavareau, Mus. Paris).

Freudeita callosa n. sp.

Brasil, Est. Minas Gerais: Passa Quatro (Mus. G. Frey).

Long. 6 mm.

Glänzend, lebhaft metallisch grün, Antennite 2—4 zum Teil, Innenrand der Tibien und Tarsen gebräunt, Fühlerspitze schwarz. Von ovaler Körperform.

Diese Art ist der *Fr. viridipes* Lef. habituell sehr ähnlich, auch die Skulptur und Farbe sind fast gleich. Die Fühler aber haben ihre 5 Endglieder sehr verlängert, die Antennalcalli groß gebildet und beim ♂ ist das Pygidium von der Unterseite gut sichtbar.

Hermesilla wittmeri Bechyné (nov. comb.)

Ich habe diese Art nach einem ♀ beschrieben. Neulich bekam ich vom Herrn Wittmer eine ganze Serie dieser Art, die auf dem gleichen Fundort (Muri, Est. do Rio de Janeiro) gesammelt wurde. Die Unterseite ist meistens dunkel, manchmal auch einfarbig gelbbraun (ab. *rufescula*).

Das ♂ hat sehr schmal gebaute Tarsen, so daß diese Art, ursprünglich als *Rhabdopterus* beschrieben, zur Gattung *Hermesilla* gestellt werden muß. Die Bildung des ♂ Abdomen ist sehr auffallend und trennt diese Art leicht von den anderen ab: Die ersten 3 Sterniten sind in der Mitte tief eingedrückt, zusammen eine regelmäßig ovale, dicht und lang bewimperte und innen matte, dicht punktierte und behaarte Aushöhlung darstellend.

Hermesilla gaudens n. sp.

Brasil: Rio de Janeiro (coll. Fry, Commonwealth Inst. of Entom.).

Long. 3,2—3,5 mm.

Metallisch grün, Labrum, Palpen, Antennen und Beine hellbraun. Körper länglich, ziemlich parallelseitig, fast zylindrisch gebaut.

Kopf breit, stark punktiert, die Punkte mit einer Neigung sich zu den schräggestellten Längsrissen zu verbinden, namentlich auf dem Vertex. Antennalcalli groß, vollkommen glatt, voneinander weit entfernt. Stirn doppelt so breit wie ein Augenquerdurchmesser, Augen groß und stark gewölbt. Fühler lang, zur Spitze leicht verdickt.

Thorax stark transversal, mehr als doppelt so breit wie lang, nahe der Mitte am breitesten, Seiten ziemlich breit abgesetzt, nahe der Mitte stark gewellt, stark gerundet, nach vorn kaum stärker als nach hinten verengt. Alle Winkel verdickt, die Vorderecken seitlich vorspringend, stumpfwinkelig, die hinteren dentiform. Basis stark gerandet. Oberseite wenig dicht mit gleichgroßen ziemlich großen Punkten besetzt.

Flügeldecken breiter als das Halsschild, stärker punktiert, postbasale Depression deutlich, Basalcallus merklich emporgehoben. Punkte vorne undeutlich, hinten sehr regelmäßig in Längslinien geordnet, Intervalle hinten leicht gewölbt.

♂. Antennen fast von Körperlänge. Beine robuster, Tarsen jedoch nur schwach erweitert.

♀. Beine zarter gebaut, Fühler nur die Mitte der Flügeldecken erreichend.

Mit *H. gracilenta* Bech., nahe verwandt, noch kleiner, Oberseite stärker skulptiert, Elytralintervalle hinten deutlich gewölbt und Fühler anders gefärbt.

Vianaeta podoxena Bechyné

Paraguay: Villarica, Natalico Talavez, 6. XII. 1952 (A. Martínez).

Argentina, Misiones: Leandro N. Alem, XI. 1950 (J. Foerster, Mus. G. Frey); Puerto Victoria (C. Zenses, Mus. La Plata).

Manchmal ist der Körper lebhaft metallisch violett (ab. *violacea*).

Vianaeta pohli Bechyné

Paraguay: Villarica (coll. Richter, Mus. La Plata); Hohenau, Alto Paraná (dtto).

Vianaeta argentiniensis Bechyné

Paraguay: Hohenau, Alto Paranà (coll. Richter, Mus. La Plata).

Die Oberseite ist manchmal metallisch violett (ab. *amethystina*).

Vianaeta cylindrica Bechyné

Argentina, Chaco: La Escondida, 28. X. 1936 (P. Denier, Mus. La Plata); Fontana, IV. 1934 (dtto). — Prov. Salta (H. Richter, Mus. La Plata).

Das bisher unbekannte ♂ dieser Art hat robust gebaute Beine, verbreiterte Hintertibien, die vor der Spitze innen deutlich ausgerandet sind. Das letzte Abdominalsegment ist mit einer merklichen halbkreisförmigen Depression in der Mitte versehen (gegen das Sternum konvex).

Theocolaspis n. gen.

Genotypus: *Colaspis cupreovittata* Lefèvre.

Abgesehen von dem komplizierten Bau des Halsschildes, ist diese neue Gattung durch die Form des Prosternums präzis charakterisiert. Die Intercoxalplatte dieses Körperteiles ist breit gebaut, nach hinten stark verbreitert, dabei mit tuberkelförmigen Hinterwinkeln.

Theocolaspis cupreovittata Lefèvre.

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, XII. 1926 (B. Pohl, Mus. G. Frey); ibid., 800 m, XII. 1933 (S. Lopes et R. Cunha, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.); ibid., 1380 m, 25. XI. 1935 (J. F. Zikán, I.E.E.A.) und 6. XII. 1925. — Ein Exemplar von J. F. Zikán trägt eine Notiz: „Am Blatt von weißer Brombeere."

Rhabdocolaspis n. gen.

Genotypus: *Rh. tibiella* n. sp.

Beine robust, die Vordertibien komprimiert und innen nahe der Mitte zahnartig erweitert (stärker bei den ♂♂). Mit *Rhabdopterus* verwandt, bei diesem jedoch sind die Vordertibien einfach gebildet.

Rhabdocolaspis tibiella n. sp.

Colombia: Cauca (Mus. G. Frey, series typica; coll. Clavareau, Mus. Paris).

Long. 7—8 mm.

Pechbraun mit ± deutlichem Metallglanz; bei den heller gefärbten Stücken sind die Femora, die Basis der Tibien, Labrum, Palpen und Antennen (mit Ausnahme der mittleren und der apikalen Glieder) rotbraun. Körper langoval, unten matt, oben glänzend.

Kopf überall stark und runzelig punktiert, auch die schwach emporgehobenen Antennalcalli sind mit groben Punkten besetzt. Fühler die Mitte der Flügeldecken überragend, das 3. Glied länger als das 2., aber kürzer als das 4.

Thorax stark transversal, mehr als doppelt so breit wie lang, in der Mitte am breitesten, Seiten ziemlich breit abgesetzt, nahe der Mitte gewellt, regelmäßig abgerundet. Alle Winkel verdickt und vorspringend. Vorderrand gerandet, nach vorne konvex und von einer ± deutlichen Querdepression gefolgt; Hinterrand ebenfalls ausgerandet und leicht doppelbuchtig. Oberfläche wenig dicht und feiner als der Kopf punktiert, Punkte gegen alle Ränder fast erloschen.

Elytren breiter als der Thorax, postbasale Depression schwach, aber gut sichtbar, Punkte stark, hinter der Mitte in regelmäßige Längslinien geordnet, die zuerst unregelmäßig verdoppelt, dann einfach und sehr regelmäßig gebildet sind. Alle Intervalle im Apikaldrittel gewölbt, der vorletzte der ganzen Länge nach, beim ♀ stärker als beim ♂.

♂. Tarsen robust. Das letzte Abdominalsegment mit einer schwachen Depression in der Mitte, Hinterrand gerade abgestutzt.

♀. Beine zarter. Das letzte Bauchsegment in der Mitte des Hinterrandes ausgeschnitten, der Hinterrand dieses Ausschnittes nach oben gebogen.

Der ganze Habitus dieser Art ähnelt einer *Campylochira*.

Rhabdocolaspis colombica Jacoby (nov. comb.).

Diese Art, als *Alethaxius* beschrieben, ist mit der vorhergehenden *Rh. tibiella* verwandt, mit gleicher Form der Vordertibien (der Zahn aber schwächer ausgebildet). Sie weicht durch geringere Größe, durch feine und dichte Punktierung des Halsschildes und durch Färbung ab.

Alethaxius parumpunctatus n. sp.

Colombia: Alt. d. l. Cruces, 2200 m (Mus. G. Frey).

Long. 4,5 mm. ♀ unbekannt.

Metallisch bronzebraun, Labrum, Palpen, Antennen (Glieder 4—7 und 11 angedunkelt), Beine und Abdomen rotbraun. Körper kurzoval, mäßig glänzend.

Kopf deutlich, Stirn und Vertex weitläufig, Clypeus dichter, punktiert. Orbite hinten am inneren Augenrand tief, Clypealfurchen fein, Stirnmittelfurche in einen ovalen Eindruck reduziert. Antennalcalli schräg, glatt, schwach gewölbt und mit Clypeus fein retikuliert (Retikulierung unter 80facher Vergrößerung sichtbar). Stirn und Vertex glänzend. Augen stark vorgequollen, Stirn doppelt so breit wie ein Augenquerdurchmesser. Antennen die Flügeldeckenmitte nicht erreichend, robust, Endglieder länglich und wesentlich verbreitert, das 4. Glied kürzer als die beiden vorhergehenden zusammengenommen, das 2. Glied globuliform.

Halsschild nahe der Mitte am breitesten, stark transversal, fast dreimal breiter als lang, Seiten fein gerandet, glattrandig, stark gerundet, nach vorne mehr als nach hinten verschmälert. Vorderwinkel verdickt, vorne abgestutzt, seitlich zahnförmig vorspringend, Hinterwinkel dentiform, Basis breit gerandet. Oberfläche sehr fein und weitläufig punktiert, dazwischen punktuliert (unter 100facher Vergrößerung sichtbar).

Elytren breiter als das Halsschild, fein, weitläufig, vorne unregelmäßig, hinten feiner und in Längsreihen punktiert, alle Intervalle vollkommen plan. Postbasale Querdepression tief, Suturalwinkel breit abgerundet. Epipleuren breit, erst vor der Spitze plötzlich verschmälert, Beine robust, Tibien zur Spitze stark verbreitert, die vorderen claviform. Die 4 vorderen Basitarsite merklich erweitert. Bauch in der Mitte behaart, das letzte Bauchsegment am Hinterrande abgestutzt.

Dies ist die am feinsten punktierte *Alethaxius*-Art.

Alethaxius callosicollis n. sp.

Colombia: S. Antonio (Mus. G. Frey).

Long. 4,5 mm. ♂ unbekannt.

Metallisch bronzebraun, Mandibeln, Palpen, Labrum, Antennen (Antennite 7, 10 und 11 angebräunt), Beine und Spitze des Abdomens rotbraun. Körper kurzoval, oben glänzend, Clypeus und Stirn matt.

Kopf stark und dicht, Vertex sparsam punktiert, Orbiten seicht, andere Furchen undeutlich. Antennalcalli klein, dreieckig, voneinander weit getrennt. Augen groß, stark gewölbt, Stirn mehr als doppelt so breit wie ein Augenquerdurchmesser. Fühler robust, fast die Flügeldeckenmitte erreichend, Apikalglieder merklich verdickt, das 3. Glied so lang wie das 4., doppelt so lang wie das 2.

Thorax nahe der Mitte am breitesten, mindestens 2,5mal so breit wie lang, Seiten ziemlich schmal abgesetzt, glattrandig (= nicht gewellt), in der Hinterhälfte fast parallel, vor den zahnförmigen Hinterwinkeln leicht ausgeschweift, nach vorne stark verschmälert. Vorderwinkel seitlich zahnförmig vorspringend. Oberfläche stark aber nicht dicht punktiert, an den Seiten glatt und wulstförmig gewölbt. Basis kräftig gerandet.

Flügeldecken breiter als das Halsschild, noch stärker, vorne unregelmäßig, hinten und an den Seiten in ziemlich regelmäßigen Längslinien punktiert, Intervalle kaum gewölbt. Postbasale Depression sehr deutlich, Suturalwinkel abgerundet. Beine robust, Tarsen dünn, das letzte Abdominalsegment hinten abgestutzt.

Diese Art ist an der glatten Thoraxcallosität erkennbar.

Alethaxius punctifer n. sp.

Colombia: Alt. d. l. Cruces, 2200 m (Mus. G. Frey); San Antonio, 12. VII. 1908 (dtto).

Long. ± 5 mm.

Metallisch bronzebraun, Labrum, Palpen, Antennen (Glieder 5—7 und 9—11 angedunkelt) und Beine rotbraun, Abdomen pechbraun. Körper länglich oval, Oberseite glänzend.

Kopf länglich, ziemlich dicht punktiert, alle Furchen fein, aber deutlich inskulptiert. Antennalcalli flach, dreieckig, voneinander weit getrennt. Augen stark gewölbt, Stirn mehr als doppelt so breit wie ein Augenquerdurchmesser. Antennen die Flügeldeckenmitte erreichend, robust, zur Spitze wesentlich verdickt.

Thorax in der Mitte am breitesten, dreimal so breit wie lang, Seiten breit abgesetzt, nahe der Mitte stark gewellt, stark gerundet. Alle Winkel verdickt und vorspringend. Scheibe schwach gewölbt, etwas feiner als der Kopf punktiert, Seiten breit unpunktiert bleibend, Basis stark gerandet.

Flügeldecken breiter als das Halsschild, unregelmäßig mit gemischten kleineren und größeren Punkten besetzt. Postbasale Depression deutlich, Suturalwinkel abgerundet. In der Hinterhälfte läuft eine schwach gewölbte sublaterale Rippe. Prostethium punktiert, Beine robust.

♂. Tibien zur Spitze stark verdickt, die 4 vorderen Basitarsite erweitert. Seiten der Flügeldecken runzelig punktiert. Das letzte Abdominalsegment gewölbt.

♀. Tibien und Tarsen zarter gebaut. Flügeldecken an den Seiten, hinter dem Humeralcallus mit einigen Tuberkeln versehen. Letztes Abdominalsegment flach.

Diese Art weicht durch die gewischte Flügeldeckenpunktierung eindeutig von allen anderen ab.

Ruffoita grandis Bechyné

Uruguay: R. O. del U., Salto (coll. Tremoleras, Mus. La Plata; coll. Clavareau, Mus. Paris); Banda oriental (coll. Berg, Mus. La Plata).

Die Flügeldecken sind manchmal blau, die Naht vorne und ein unregelmäßiger Seitensaum rötlich (ab. *plagata*).

Brasil, Est. Minas Gerais: Faz. dos Campos, 1500 m, Virginia, 19. XI. und 1. XII. 1920 (J. F. Zikan, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Die Stücke von diesem Fundort sind oberseits einfarbig rot (nur das Schildchen bleibt schwarz) und die Punktierung ist schwächer als bei den Exemplaren von Uruguay. Ich bezeichne diese fragliche Form als ab. *univestis*, die vielleicht zu einer geographischen Rasse gehören dürfte.

Lyraletes minor Bechyné

Argentina, Misiones: San Ignacio (coll. Clavareau, Mus. Paris). — Entre Ríos: Santa Elena, I. 1912 (G. E. Bryant, Commonw. Inst. Entom.).

Paraguay: Villarica, Independencia, 5. XII. 1950 (A. Martínez); ibid., 24. IV. 1951 (J. Foerster, Mus. G. Frey); Villarica (H. Richter, Mus. La Plata).

Subsp. **minimus** nov.: Kleiner, ♂♂ 3—3,5 mm, ♀♀ 4—4,5 mm, Punktierung der ganzen Oberfläche, namentlich die des Halsschildes, stärker. In der Färbung sehr stark variable Form, der Typus ist bronzefarbig mit hellbrauner Basis aller Femora. — Brasil, Est. Sa. Catarina; Nova Teutonia, II. 1935 und X. 1934 (F. Plaumann, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan).

Entomochirus sericeus Lefèvre

Suriname: Paramaribo (Michaelis, Mus. Wien).

Fractipes rhabdopteroides Bechyné

Brasil, Est. S. Paulo: Guaruja, 24. VIII. 1918, 9., 10. und 12. XII. 1920 (J. Melzer, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Stylomolpus n. gen.

Mit *Rhabdopterus* Lef., u. *Fractipes* Bech., verwandt, von beiden und auch von allen anderen Genera durch die Bildung der Hinterbeine verschieden. Der Metatarsus ist nämlich bei beiden Geschlechtern verhältnismäßig lang und, von der Seite betrachtet, beim ♂ stark, beim ♀ schwächer aber immer noch sehr deutlich gebogen. Hinterfemora des ♂ haben unterseits im ersten Drittel eine Quercarina, die bei stark entwickelten Exemplaren zweispitzig erscheint. Die ♂ Hintertibia ist claviform, auf der Außenseite im Distaldrittel verdickt, auf der Innenseite mit einer scharfen Carina versehen, die vor der Tibienspitze mit einem Zahn versehen ist. Die übrigen Merkmale sind wie bei *Rhabdopterus*.

Taxonomisch gesehen ist die Position des Femoralzähnchens sehr interessant. Es ist nämlich die einzige bisher bekannte Art, bei welcher dieses Zähnchen so nahe der Schenkelbasis liegt. Bei den anderen Gattungen befindet es sich in der Mitte oder liegt es näher der distalen Schenkelspitze.

Stylomolpus dentatocarinatus n. sp.

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Muri, 27. I. 1952 (W. Wittmer, Mus. G. Frey).

Long. 5—6 mm.

Lebhaft metallisch bronzebraun, Fühler (Apikalglieder angedunkelt), Palpen, Labrum und Beine rotgelb. Körper oval, gewölbt, stark glänzend.

Kopf dicht und ziemlich stark, Clypeus fein und leicht rugulös punktiert, alle Furchen deutlich, Antennalcalli dreieckig, glatt,

weit nach vorne ausgezogen. Stirn weniger als doppelt so breit wie ein Augenquerdurchmesser. 3. Antennit länger als der 4., doppelt so lang wie der 2.

Prothorax doppelt so breit wie lang, in der Mitte am breitesten, Seiten ziemlich breit abgesetzt, glattrandig, stark gerundet, nach vorne mehr als nach hinten verschmälert. Vorderwinkel stumpfeckig, leicht verdickt, Hinterwinkel in Form eines scharfen Zähnchens vorspringend. Oberfläche stärker (besonders an den Seiten) als der Kopf punktiert, die Punkte zur Basis und zu den Seitenrändern erlöschend; nahe der Mitte des Seitenrandes befindet sich eine schmale Callosität.

Flügeldecken breiter als das Halsschild, vorne verworren, hinten und an den Seiten gereiht, vorne viel stärker als hinten punktiert. Postbasale Depression schwach, Suturalwinkel abgerundet.

♂. Elytralintervalle plan, Fühler fast die Flügeldeckenmitte erreichend, robuster, Glieder 7, 8 und 11 dicker als die benachbarten. Die 4 ersten Basitarsite stark erweitert, die entsprechenden Tibien leicht gebogen. Jedes Abdominalsegment in der Mitte mit einer queren Haarreihe, 4. Segment breiter als das 3. oder das 5., das letzte in der Mitte eingedrückt und hinten geradlinig abgestutzt.

♀. Laterale Elytralintervalle in der Hinterhälfte rippenartig gewölbt. Antennen graziler, kürzer, 1/3 der Elytren erreichend, zur Spitze graduell verdickt. Beine zarter. Abdominalringe 2—5 von gleicher Breite, das letzte in der Mitte des Hinterrandes seicht ausgerandet.

Das ♂ dieser Art ist dem *Rhabdopterus brasiliensis* Bech., täuschend ähnlich, aber an der Bildung der Hinterbeine leicht kenntlich. Das ♀ ist kleiner als das ♂ und durch die Rippen ausgezeichnet, in Form an *Schizonoda metallica* Bech., erinnernd.

Gen. Rhabdopterus Lefèvre

Die aktuelle Auffassung dieser Gattung ist ohne jeden Zweifel artificiell, weil hier 2 grundsätzlich verschiedene Gruppen vertreten sind. Bei den „echten", d. h. mit dem Genotypus verwandten, *Rhabdopterus*-Arten sind die Seiten des Halsschildes nahe der Mitte ± gewellt und der Vorderrand der Proepisternen ist mit dem leicht erhöhten Vorderrand der Intercoxalplatte nahtlos verbunden. Bei der anderen Artengruppe, die bisher nur von der atlantischen Region Brasiliens (und von den limitrophen Gebieten) be-

kannt ist, ist der Vorderrand der Proepisternen zwar auch mit der Intercoxalplatte verbunden, aber die Randlinie dreht sich um die innere Partie der Vordercoxen nach hinten aus. Diese Gruppe ist in Wirklichkeit mit *Isolepronota* sehr nahe verwandt, von welcher sie sich eigentlich nur durch die vollkommen kahlen und an den Seiten wenig regelmäßig punktierten Flügeldecken unterscheidet.

Rhabdopterus martínezorum Bechyné

Paraguay: Villarica, Independencia, 5. XII. 1950 (A. Martínez).

Rhabdopterus lateralis Lefèvre

Brasil, Est. Pará: Santarem, IV. 1923 (H. C. Boy, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Rhabdopterus baturitensis n. sp.

Brasil, Est. Ceará: Serra de Baturité, I. 1895 (E. Gounelle, Mus. Paris).

Long. ± 6,5 mm.

Eine mit *Rh. aciculatus* Bowd., und namentlich mit *Rh. lateralis* Lef., nahe verwandte Art von gleicher Färbung. Sie unterscheidet sich von den beiden Arten durch mehr längliche Körperform und durch Vorhandensein von nur 2 Lateralrippen auf den Flügeldecken bei beiden Geschlechtern.

Prothorax stark transversal, mehr als doppelt so breit wie lang, auf der Scheibe einfach, an den Seiten dichter und ± zusammenfließend punktiert, Punkte nahe den regelmäßig gerundeten, vorne stärker als nach hinten konvergierenden Seiten, von leicht länglicher Form. Flügeldecken mit einer undeutlichen postbasalen Querdepression, vorne etwas verworren, hinten in tieferen Furchen punktiert.

♂. Die 4 vorderen Tibien deprimiert und leicht gebogen, das 1. Glied der entsprechenden Tarsen stark erweitert. Flügeldecken an den Seiten einfach punktiert.

♀. Beine zarter, Tibien gerade und nicht abgeflacht. Flügeldecken an den Seiten gröber punktiert mit unebenen Zwischenräumen.

Rhabdopterus januarius (Bech.) subsp. **itatiaiensis** Bechyné

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Itatiáia, 700 m, XI. 1947 (Dr. W. Zikán, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Rhabdopterus oralis n. sp.

Perú: Callanga (Mus. G. Frey).

Long. 5—5,5 mm. ♂ unbekannt.

Hell braungelb, Spitze der Mandibeln und Antennite 5—9 pechschwarz. Manchmal sind die Flügeldecken schwarz, zur Spitze rötlich durchscheinend (ab. *atratipennis*). Körper kurzoval, Oberseite fettglänzend.

Kopf stark und sehr sparsam, Clypeus dicht punktiert. Orbite deutlich, bis zu den großen, glatten und untereinander stark genäherten Antennalcalli hinziehend, Längsfurche in der Stirnmitte tief, Clypealfurchen fein, Clypeus in der Mitte ausgehöhlt. Augen stark vorgequollen, Stirn doppelt so breit wie ein Augenquerdurchmesser. Antennen dünn, die Flügeldeckenmitte weit überragend, das 5. Glied so lang wie das 2. und 3. zusammengenommen, das 7. am längsten.

Halsschild doppelt so breit wie lang, nahe der Mitte am breitesten, Seiten breit abgesetzt, stark gerundet, glattrandig (= nicht gewellt), Vorderwinkel abgerundet, Hinterwinkel zahnförmig vorspringend. Oberfläche stark, nicht dicht punktiert, Punkte gegen Basal- und Seitenränder erlöschend. Basis kräftig gerandet, die Randlinie punktiert.

Elytren breiter als das Halsschild, vorne stark und wenig regelmäßig, hinten schwächer und in regelmäßigen Längsreihen punktiert, alle Intervalle plan, Postbasale Depression schwach, Basalcallus nur wenig gewölbt, Suturalwinkel kurz abgerundet. Prostethium hinten punktiert, 2 letzten Abdominalringe an den Seiten crenuliert, das letzte mit gerade abgestutztem Hinterrand.

Rh. oralis ist an der Färbung, nicht gewellten Thoraxseiten und nicht gewölbten Elytralintervallen kenntlich. Bei allen anderen Arten sind wenigstens die lateralen Intervalle gewölbt. Alle 4 untersuchten Exemplare sind ♀♀.

Rhabdopterus virescens Erichson (nov. comb.)

Die von Erichson als *Colaspis virescens* beschriebene Art ist mit *Rhabdopterus semifulvus* Jac. (von Amazonas) conspezifisch und mit *Rh. semifulvus* subsp. *essequibensis* Bech. (von Br. Guiana) identisch.

Rhabdopterus frontalis n. sp.

Trinidad, B.W.I., II. und III. 1903 (G. E. Bryant, Commonwealth Inst. of Entomol.).

Long. 3,7—4 mm. ♀ unbekannt.

Rotgelb, oberseits mit einem, an den Flügeldecken stärker prononzierten Metallschein. Mit *Rh. virescens* Er. verwandt, aber graciler gebaut:

Rh. virescens ♂:

Die Punktierung ist im allgemeinen stark und dicht.

Stirn kaum breiter als ein Augendurchmesser, Auge sehr stark gewölbt.

Das 1. Glied der Vordertarsen ist so lang wie die 2 folgenden zusammengenommen, länglich, doppelt so lang wie breit.

Rh. frontalis ♂:

Punktierung, namentlich die des Vorderkörpers, fein.

Stirn wenigstens 1,5mal so breit wie ein Augenquerdurchmesser.

Dieses Glied ist oval, ca. 1,5mal so lang wie breit, kürzer als die 2 folgenden zusammengenommen.

Talurus discolor n. sp.

Costa Rica: Matina (Mus. G. Frey).

Long. 8 mm. ♂ unbekannt.

Dunkel metallisch blau, Vorderkörper, Fühlerbasis, Schenkel, Knie und Hintertibien (Spitze angedunkelt) rot, Schildchen grün, Flügeldecken lebhaft metallisch violett. Körper glänzend, kurzoval.

Dem *T. salvini* Jac. sehr ähnlich, größer, anders gefärbt. Kopf sehr fein und sparsam punktuliert, Halsschild breit, stark transversal, viel mehr als doppelt so breit wie lang, Seiten stark gerundet, breit, rinnenförmig abgesetzt, nicht gewellt, Vorderwinkel stumpf, Hinterwinkel zahnförmig, Scheibe fein und sehr weitläufig punktiert. Elytren ohne deutliche postbasale Depression, vorne stark, hinten schwach, nicht deutlich gereiht punktiert, alle Intervalle plan, Apikalzehntel stark gewölbt und zugespitzt. = Die Flügeldeckenskulptur als auch die gesamte Färbung machen diese Art ohne weiteres kenntlich.

Mir scheint die Gattung *Talurus* mit *Rhabdopterus* sehr nahe verwandt, wenn nicht sogar identisch zu sein. Leider ist mir der Genotypus nicht bekannt um es evtl. festzustellen.

Brevicolaspis griseovillosa Thomson

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Muri, 1000 m, I.—III. 1952 (W. Wittmer, Mus. G. Frey).

Bei dieser Art können die Beine von rot bis zu schwarz mit allen Übergängen variieren.

Habrophora wittmeri n. sp.

Brasil, Est. do Rio de Janeiro, Serra dos Orgãos: Nova Friburgo, 5. II. 1952 (W. Wittmer, Mus. G. Frey).

Gelblich, nur die Augen, Spitze der Mandibeln und Spitze jedes der 7 letzten Antenniten schwarz.

Körper länglich, zylindrisch.

Kopf sehr fein und sehr dicht punktiert, Stirn und Vertex behaart und leicht runzelig, Clypeus emporgehoben, kahl und stärker und weitläufiger punktiert. Latero-clypeale Furchen in rippenförmige Erhabenheiten transformiert. Augen auf der Antennalseite tief ausgerandet, Fühler die Mitte des Körpers überragend, dünn, zur Spitze leicht verdickt, das 2. Glied dick und kurz, das 4. länger als das 3., aber kürzer als das 2. und 3. zusammengenommen.

Thorax fast länger als breit, Seiten schwach und regelmäßig gerundet, Hinterwinkel vorgezogen, Basis vor dem Schildchen ausgewölbt. Scheibe jederseits deutlich eingedrückt, Grundskulptur sehr fein. Schildchen klein, dreieckig.

Flügeldecken breiter als das Halsschild, postbasale Depression sehr schwach, Behaarung uniform, Punktierung in sehr regelmäßigen Linien geordnet. Intervalle plan. Humeralcallus groß, Suturalwinkel jeder Flügeldecke verdickt, mit einer kleinen Mucro versehen, rechteckig, Apikalsechstel unregelmäßig punktiert. Das 1. Glied der Hintertarsen so lang wie die folgenden zusammengenommen.

♂. ± 4 mm. Das 1. Glied der 4 vorderen Tarsen stark erweitert. Das 5. Abdominalsegment breit und tief, halbkreisförmig ausgeschnitten. Penisspitze dreizähnig. Das 4. und 5. Abdominalsegment miteinander verwachsen. Mitteltibien gebogen.

♀. Beine zart, alle Abdominalsegmente frei, der Ausschnitt des 5. weniger tief. Körper größer, ± 4,5 mm.

Diese Art ist mit *H. simplex* Monrós, und *H. fenestrella* Bech., verwandt, durch die Transformation der latero-clypealen Furchen ohne weiteres kenntlich. *H. amazona* Weise, ist größer und das Halsschild ist stark transversal.

Herrn W. Wittmer freundlichst gewidmet. Ich war sehr überrascht, eine in Rio de Janeiro gesammelte *Habrophora*, und zwar gleich in mehreren Exemplaren zu sehen, weil diese Gattung von der atlantischen Küste Brasiliens bisher unbekannt war.

Habrophora maculipennis Jacoby

Costa Rica: Surrubres (Mus. G. Frey).

Die Flügeldecken sind manchmal einfarbig schwarz mit einem leichten Metallschimmer (ab. *immaculata*).

Metachroma venezuelense n. sp.

Venezuela (Commonwealth Institute of Entomology).

Long. 5—6 mm.

Einfarbig hellgelbbraun, Augen und die Spitze der Mandibeln schwarz, Knie braun. Körper länglich, mäßig gewölbt, oben glänzend.

Kopf undeutlich punktiert, Stirn breit, 1,5mal so breit wie ein Augenquerdurchmesser, Ocularsulci merklich inskulptiert, quere Clypealfurche und die mittlere Stirnlängsfurche schwach. Clypeus transversal mit konkavem Vorderrande. Fühler die Mitte der Flügeldecken überragend, Glieder 4—6 graziler als die vor- und nachhergehenden, die 3 ersten von gleicher Länge, die 5 letzten graduell verbreitet.

Halsschild ziemlich stark gewölbt, quer, mit der größten Breite vor der Mitte, Seiten gerundet, nach vorne stärker als nach hinten verschmälert. Die Oberfläche ist mit gemischten kleinen und großen seichten Punkten nicht dicht besetzt. Alle Winkel mit einer Mucro.

Elytren breiter als das Halsschild, stark in regelmäßigen, schwach geminaten Längsreihen punktiert, Punkte hinten abgeschwächt. Epipleuren schräg gestellt und, von der Seite betrachtet, bis zu dem latero-apikalen Winkel sichtbar. Postbasale Depression undeutlich. Femora ungezähnt, die 4 hinteren Tibien außen vor der Spitze sehr tief ausgerandet. Das innere Zähnchen der Klauen sehr kurz ausgebildet.

♂. Beine robust, die 4 ersten Basitarsite stark erweitert. Elytralpunktierung stärker, Körper kleiner und die Antennen länger als bei dem ♀.

Dem *M. longitarsum* Blake, durch die längliche Gestalt ähnlich, aber an der Form der Fühler erkennbar.

Es ist die erste vom südamerikanischen Kontinent beschriebene *Metachroma*. Diese Gattung ist von USA bis in Zentralamerika und Westindien verbreitet, jedoch liegen mir auch einige weitere Arten von Kolumbien vor, die mit *M. venezuëlense* verwandt sein könnten. Es sind aber einzelne Exemplare, meisten ♀♀, wel-

che untereinander sehr ähnlich sind. Das einzige ♂ von Nord-Kolumbien ist nur 4 mm lang mit sehr kräftig punktierten Flügeldecken und schwach ausgerandeten Hintertibien.

Sphaeropis aeruginosa Lefèvre

Brasil, Est. Sa. Catarina: Jaraguá (coll. Clavareau, Mus. Paris).

Myochrous armatus Baly

Diese Art wurde von Herrn Papp unter dem Namen von *Dictyneis 4-dentatus (Phil.)* var. *bidentatus* aus Paraguay beschrieben. Das Genus *Dictyneis* kommt nur in Chile vor.

Argoa tibialis Chapuis

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Jacarepagua, X. 1934 (Lopes et Proenca, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.); Sitio Bonfim, Nova Friburgo, 8. XI. 1945 (Dr. P. Wygodzinsky, I.E.E.A.); Itatiáia, 700 m, Esta. Biologica, 1. XII. 1932 (Dr. W. Zikán, I.E.E.A.).

Typophorus nigritus Fabricius (nov. comb.)

Die Untersuchung von mehr als 5000 Exemplaren beweist, daß der *T. viridicyaneus* Crotch, samt den zahlreichen geographischen Rassen zur Fabricius'schen Art gehört. Es gibt 2 Hauptgruppen der Rassen, die im Gebiet Columbien-Peru durch Übergangsformen miteinander verbunden sind. Mehr nördlich von diesem Gebiet haben die ♀♀ immer einen kleinen Höcker oder eine kleine Erhabenheit in der postbasalen Depression an den Seiten der Elytren. Mehr südlich dagegen fehlt dieses ♀-Zeichen. In der Übergangszone (Panama, Venezuela, Peru) sind Populationen zu finden, bei denen beide Möglichkeiten vorkommen, der prozentuale Anteil neigt mehr zu den südlichen oder mehr zu den nördlichen Formen.

Hinsichtlich der Phylogenie ist es z. Zt. nicht möglich festzustellen, welche der beiden Hauptgruppen primitiver ist. Die meisten anderen Eumolpiden-Gruppen sind nur auf die neotropische Region beschränkt, mit der Tendenz nach Nord-Amerika einzudringen, die Typophorini dagegen haben eine circumtropische Verbreitung, so daß ihre innere Verwandtschaft im Rahmen der neotropischen Fauna nicht denkbar ist.

Subsp. **molnári** nov.: Von der Rasse *nitidulus* F., oder *nigritus* s. str., durch viel kleineren (4,5—5 mm), schmäleren und parallelseitigen Körper verschieden. Bronzefarbig oder bläulich (f. typ.), zuweilen mit roter Basalbinde (ab. *rufobasalis*).

Brasil, Est. Pará: Rio Acará (G. Molnár, Mus. Budapest).

Subsp. **lucens** nov.: Schmäler gebaut als die subsp. *nitidula*, Oberseite sehr stark glänzend, die innere postbasale Depression fast vollkommen verschwunden. Bronzebraun mit Kupferglanz.

Brasil, Est. Pernambuco, 1930 (L. Horváth, Mus. Budapest); ibid., Recife, 27. IV.—4. V. 1927 (Zerny, Mus. Wien).

Subsp. **cretifer** nov.: Von der Rasse *chalceus* Lef., außer geringerer Größe (5—5,5 mm) durch rippenartige Verlängerung des Humeralcallus beim ♀ verschieden. Grün mit bläulichem Schimmer.

Guatemala: Escuintla, VII. 1879 (Mus. Wien).

Subsp. *interpositus* Bech. — Costa Rica: Tilaran, S. José (Reimoser, Mus. Wien).

Typophorus nanus Lefèvre

Brasil, Est. Sa. Catarina: N. Teutonia, 16. und 18. IV. 1951 (F. Plaumann, Mus. G. Frey). — Est. do Rio de Janeiro: Muri, 1000 m, I.—III. 1952 (W. Wittmer, Mus. G. Frey).

Eine in Färbung stark veränderliche Art. Flügeldecken einfarbig rotgelb (f. typica). Manchmal ist die Naht, eine Makel hinter der Basis zwischen Scutellum und Humeralcallus, eine andere, von länglicher Form, vor der Mitte nahe dem Seitenrand und eine dritte, hinter der Mitte, manchmal in 2 quergestellten Makeln geteilt, pechschwarz (ab. *hexastigmus*). Manchmal sind die Flügeldecken schwarz, nur eine Humeralmakel und die äußerste Spitze braun (ab. *nigratus*).

Diese Art ist mit *T. simplex* Lef., verwandt; der letztgenannte hat aber eine dreieckige Erhabenheit auf dem Vertex, deren Seiten nahe dem Augenhinterrand in konvexer Linie laufen. Beim *T. nanus* sind die Seiten dieser Callosität am Vertex fast parallel, und nahe dem Augenhinterrand plötzlich winkelig nach vorne zusammenlaufend. Es ist aber doch möglich, daß diese 2 Formen geographische Rassen derselben Art darstellen (*T. simplex* kommt mehr südlich vor und die Penisbildung ist fast identisch).

Entreriosa n. gen.

Zu den *Typophorini* gehörend (4 hintere Tibien ausgerandet, Proepimeren stark konvex, Klauen bifid). Halsschild stark trans-

versal; Körper regelmäßig oval und wenig gewölbt (ein fremder Habitus unter den südamerikanischen Typophorini): Beine kurz und robust; Intercoxalplatte des Mesosternums emporgehoben: Kopf ohne Clypealfurche; Augen klein und voneinander weit entfernt; ähnlich wie bei Periparia; die letztgenannte Gattung hat aber die Proepimeren fast geradlinig und einen nicht transversalen Thorax:

Genotypus: *Entreriosa bryanti* n: sp:

Entreriosa bryanti n: sp:

Argentina: Entre Ríos; I: 1912 (G: E: Bryant; Commonwealth Inst: of Entomology):

Long: 2—2,5 mm:

Braungelb; heller oder dunkler; Flügeldecken dunkler als der Vorderkörper; manchmal sogar mit starkem bläulichen Metallschimmer: Oberseite glänzend:

Kopf rot; schwach und nicht dicht punktiert; Okulärfurchen gut markiert: Antennen robust; zur Spitze verdickt; die Halsschildbasis weit überragend; Glieder 1—3 fast gleich; jedes von diesen länger als ein von Gliedern 4—6; das 7: so lang wie die 2 vorhergehenden zusammengenommen:

Halsschild doppelt so breit wie lang; in der Mitte am breitesten; Seiten deutlich abgesetzt; stark abgerundet; in der Mitte fast winkelig; nach vorne so stark wie nach hinten verengt: Vorderwinkel scharfeckig und vorgezogen (bei dorsalem Anblick): Scheibe mit einigen großen Punkten; Seiten mit kleineren Punkten:

Flügeldecken oval; nahe der Mitte am breitesten; breiter als der Thorax; in regelmäßigen Längsreihen punktiert; Punkte fein; nur hinter der Basis gröber; postbasale Depression schwach; Basalcallus kaum deutlich: Prostethium glatt; Intercoxalplatte des Prosternums plan; rugös-punktiert; nach hinten verbreitert; Spitze gerade abgestutzt; zwischen den Coxen ist sie schmäler als ein Coxaldurchmesser: Metasternum fein punktiert: Beim ♂ ist das Abdomen konkav und die vorderen Tarsen sind sehr leicht verbreitert:

Der Habitus dieser Art erinnert viel auf eine *Podagrica*:

Entreriosa umbrata Lefèvre (nov: comb:)

Diese Art, als *Typophorus* beschrieben, ist mit der vorhergehenden verwandt: Sie ist größer (3,5—4 mm); Oberseite dunkel-

braun (f. typ.) oder metallisch bronzebraun, die Flügeldeckennaht noch dunkler (ab. *piceometallica*).

Brasil, Est. Sa. Catarina: Nova Teutonia, 10. VI. 1951 (F. Plaumann, Mus. G. Frey); Itapiranga, X. 1952 (P. Pio Buck).

Argentina, Misiones: San Ignacio (Mus. G. Frey).

Periparia bruchi (Jacoby i. l.) n. sp.

Argentina: Prov. Buenos Aires (C. Bruch, Mus. La Plata); ibid., Prim. 1882 (coll. Berg, Mus. La Plata); ibid. (H. Richter, Mus. La Plata).

Long. ± 5,5 mm.

Pechschwarz, matt, Elytren und Abdomen pechbraun, Labrum und Palpen rotbraun.

Kopf fein punktuliert, ohne Querfurche, Antennalcalli gut markiert, sehr schmal, stärker glänzend, der Länge nach gerichtet. Antennen kurz und robust, die 5 Endglieder verdickt. Labrum sehr klein.

Prothorax typisch für die Gattung, an den Seiten fein gerandet, Vorderwinkel verdickt und leicht nach vorne verlängert, die hinteren stumpfeckig. Oberfläche sehr fein punktuliert.

Flügeldecken deutlich punktiert, Punkte in sehr regelmäßigen Reihen geordnet, nach hinten feiner werdend, die 7. Linie hinter der Mitte abgekürzt, die 8. und 9. fangen erst nahe der Mitte an, nicht aber weiter als die 7. fortfahrend, die 8. etwas länger, die 10. der ganzen Länge nach ausgebildet, die 11. schräg gestellt und schon vor der Mitte endigend. Prostethium ohne Punktierung, Intercoxalplatte des Prosternums glänzend und sehr stark punktiert. Beine robust, vordere Tarsen beim ♂ breiter als beim ♀ gebaut. Die Klauen sind nur sehr schwach bifid.

Diese Art ist durch Größe und durch die Klauenbildung ausgezeichnet. Sie wurde von M. Jacoby als *Metachroma bruchi* betrachtet.

Periparia boggianii Jacoby (nov. comb.)

Argentina, Buenos Aires: La Plata (coll. C. Bruch, Mus. La Plata; Mus. Budapest); Flores, 14. III. 1919 (coll. Dallas, Mus. La Plata). — Misiones: San Javier, 4. VII. 1937 (P. Denier, Mus. La Plata). — Santa Fe: Santo Tomé, 21. X. 1931 (dtto); Rosario, III. 1932 (dtto); Colonia Mescia, 29. I. 1939 (dtto). — Chaco: Resistencia, XII. 1935 (dtto). — Santiago del Estero: Río Salado (Wagner, coll. Denier, Mus. La Plata). — Salta: Zuviria, La Merced (Reimoser, Mus. Wien).

Paraguay: San Luis (dtto); Toldo Cué (dtto); Chaco (Fiebrig, Mus. Wien).

Eine größere Anzahl von Exemplaren beweist, daß die *P. subaenea* Jac., nur eine Farbenvarietät von der obengenannten Art darstellt. *P. boggianii* wurde von Chaco boreal (Paraguay) beschrieben, die *P. subaenea* dagegen von La Plata. Die strukturellen Differenzen, die die beiden Originaldiagnosen bringen, sind ohne Wichtigkeit, weil die Art individuell ziemlich stark variabel ist, wie ich es an größeren Serien von La Plata als auch von Chaco beobachten kann. Die Stücke von Paraguay sind zwar durchschnittlich etwas stärker punktiert, aber solche Stücke kommen auch in Salta vor.

1. Grundfarbe gelbbraun bis braun, Flügeldecken mit 4 metallischen Flecken. **f. typica**
2. Grundfarbe dunkel bronzebraun, Flügeldecken gelbbraun mit metallischen Flecken. **ab. subaenea**
3. Fast uniform bronzemetallisch bis blaumetallisch, nur Beine und Fühlerbasis gelblich. **ab. obscurata**

Periparia monrósi Bechyné

Uruguay: Montevideo (J. Tremoleras, Mus. La Plata); Tacuarembo (Caraguatá), 24. IV. 1930 (dtto); Colonia, 15. XI. 1923 (dtto); Punta del Este, I. 1928 (coll. Denier, Mus. La Plata).

Argentina, Santa Fe: Río San Javier, Estancia la Noria, 10., 17. und 19. XII. 1911 und 9. I. 1912 (G. E. Bryant, Commonw. Inst. Entom.).

Periparia geminata n. sp.

Brasil, Est. do Rio de Janeiro: Muri, I.—III. 1952, 1000 m (W. Wittmer, Mus. G. Frey); Campos de Jordão, 12. II. 1952 (dtto). — Est. Sa. Catarina: Nova Teutonia, 4. VI. 1944 (F. Plaumann, Mus. G. Frey).

Long. ± 3 mm.

Länglich oval, erzfarbig, Mundorgane, Fühlerbasis, Tibien und Tarsen gelbbraun.

Kopf mäßig glänzend, dicht und ziemlich fein, Clypeus sparsam, Vertex etwas runzelig, punktiert. Stirn sehr breit mit einer kurzen Längsfurche in der Mitte. Antennalcalli klein, länglich, glänzend und glatt, sehr weit voneinander entfernt. Fühler die Flü-

geldeckenbasis überragend; robust; die 5 Endglieder verdickt; 2. und 6. Glied sehr klein; das 3. am längsten.

Thorax vor der Mitte am breitesten; mäßig glänzend; so lang wie breit; Seiten fein gerandet; stark gerundet; vor den stumpfwinkeligen Hinterecken deutlich ausgeschweift; Vorderwinkel nach unten gedrückt und verdickt. Oberfläche wenig dicht; vorne schwächer als hinten punktiert; mit 5 punktfreien Flecken; 1 vor dem glatten Schildchen; jederseits 2 andere nahe der Mitte; quergestellt; der innere mehr nach vorne geschoben. Basis fein gerandet.

Flügeldecken viel breiter als der Prothorax; mit großem Basalcallus und mit tiefer postbasaler Depression. Punktierung vorne sehr stark; hinten schwach. Nebst der abgekürzten Skutellarreihe sind noch 10 Reihen vorhanden; wovon die 6 inneren stark paarweise genähert sind; dabei die breiten Intervalle so breit wie die paarigen Punktreihen; die 4 lateralen äquidistant. Oberfläche glänzend; mit unpunktierten Intervallen; Apikaldrittel matt; dicht punktuliert. Unterseite matt. Beine ziemlich robust; Tarsen des ♂ leicht erweitert. Beim ♀ sind auch die Seiten der Elytren matt.

P. geminata ist die einzige Art mit geminato-punktierten Flügeldecken.

Paria nigronotata Lefèvre

Brasil; Est. Sa. Catarina: Nova Teutonia; 17. VI. 1937 (F. Plaumann; Mus. G. Frey).

Bei einigen Exemplaren ist die Oberseite wie bei ab. *adjacens* Bech. gefärbt; aber die Flügeldecken haben noch eine schwarze Makel auf dem Basalcallus (ab. *supranotata*).

Paria atramentaria Weise

Brasil; Est. Sa. Catarina: Itapiranga; II. und X. 1952 (P. Pio Buck).

Colaspoides bicolor Olivier

Perú: Madre de Dios; 500 m (H. Rolle; coll. Clavareau; Mus. Paris).

Colaspoides discoidea Lefèvre

Brasil; Est. Pará; 1931 (G. Molnar; Mus. Budapest).

Colaspoides placidula (Jac.) subsp. **angustomarginata** nov.

Panamá: Gatun, 1.—3. II. 1925 (G. Bateson, British Museum).

Von der Stammform (von Peru) weicht diese Rasse durch sehr schmal gerandeten Thorax und durch tiefere postbasale Elytraldepression ab.

Susteraia trigonomera Lefèvre

Brasil, Ets. Esp. Santo: Palmital, 16. XII. 1908 (J. F. Zikan, Inst. de Ecol. Expt. Agr., Rio de Jan.).

Gen. **Endocephalus** Chapuis (nov. comb.)

Biorus ist höchstens eine Untergattung von *Endocephalus*, die durch dickere und unten mit einem Zahn versehene Vorderschenkel abweichen dürfte.

Endocephalus 8-punctatus Germar.

Brasil, Est. Minas Gerais: Campo Bello, 8. XI. 1923 (J. F. Zikán, coll. Denier, Mus. La Plata).

II.

Katalog der Süd- und Zentralamerikanischen Eumolpiden

Subfam. **Hornibiinae**

Gen. **Hornibius**

Fairmaire 1888, Miss. Scient. Cape Horn, VI, Col. p. 60. = Crowson 1946, Trans. R. Ent. Soc. Lond. 97, p. 79 et 91.
= *Hornius* Fairmaire 1885, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 5, p. 65. = Monrós 1949, Acta Zool. Lilloana 7, p. 551; 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 188.
= *Plastorsodaene* Brèthes 1929, Rev. Chil. Hist. Nat. 32, p. 206.
Genotypus: *H. sulcifrons* Fairmaire.

grandis Philippi 1864, Stett. Ent. Ztg. 25, p. 385 *(Orsodaene)*. Brèthes 1929, Rev. Chil. Hist. Nat. 32, p. 206 *(Plastorso-* — Chile. = Arg.: Neuquén.

dacne). — Monrós 1945, Rev. Soc. Ent. Arg. 12, p. 410, f. 1; 1949, Acta Zool. Lilloana 7, p. 551, f. 24; 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 188.

sulcifrons Fairmaire 1885, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 5, p. 65 (*Hornius*); 1888, Miss. Scient. Cape Horn VI, Col. p. 60, t. 2, f. 11. — Bruch 1912, Rev. Mus. La Plata 18, p. 208. — Monrós 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 188. — Chile. - Arg.: Neuguén.

Subfam. **Stenomelinae**

Gen. Stenomela

Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 159.— Stål 1865, Nova Acta Upsal. (3) 4, 3, p. 287. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 421. — Weise 1882, Naturg. Ins. Deutschl. VI, p. 300, nota 2. — Monrós 1949, Acta. Zool. Lilloana 7, p. 553.
= *Apocinocera* Blanchard 1851, in Gay Hist. fis. pol. Chile V, p. 528. — Philippi 1903, An. Univ. Chile 113, p. 137, fig.

pallida Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 159. — Stål 1865, Nova Acta Upsal. (3) 4, 3, p. 287. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, t. 123, f. 3. — Monrós 1949, Acta Zool. Lilloana 7, p. 552, f. 25.
= *herbacea* Blanchard 1851, in Gay Hist. fis. pol. Chile V, p. 529, t. 31, f. 3 *(Apocinocera)*. — Perú. - Chile. - ? Argentina.

Subfam. **Eumolpinae**

I. Tribus Colaspini

(= *Chrysodinini, Iphimeini, Caryonodini, Colaspini* ♀, *Chalcophanini*)

Gen. Oyarzuna

Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 205.

splendida Philippi 1865, Stett. Ent. Zeit. 25, p. 390 (Noda). — Chile.

Gen. **Plastonothus**

Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull., p. XLIV; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 5.

Genotypus: *P. chalybaeus* Blanchard.

chalybaeus Blanchard 1851, Hist. fis. pol. Chile V, p. 546 (Noda). — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 205. — Chile.

ab. *aureus* Blanchard 1851, l. c. p. 547, t. 31, f. 11 (Noda). — Bechyné 1950, l. c. p. 205.

ab. *cuprarius* Bechyné 1951, l. c. p. 205.

ab. *violaceus* Bechyné 1951, l. c. p. 205.

dilutipes Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, no. 1, p. 14. — Bras.: Amazonas

Gen. **Ischyrolampra**

Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 166. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl. p. 204.

= *Eulampra* Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 281. — Lefèvre 1885, l. c. p. 5.

Genotypus: *I. batesi* Baly.

batesi Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 282. — Bras.: Amazonas. - Perú

clavicornis Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 318 *(Cephalaletes)*. — Bolivia. - Arg.: Tucumán, Chaco, Santa Fe, Formosa, Entre Rios.

ab. *cyanea* Bechyné 1952, Bull. Just. R. Sci. Nat. Belg. 28, Nr. 38, p. 9 *(Cephalaletes)*.

Gen. **Ischyrolamprina**

Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 265; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, 1951, p. 248.

Genotypus: *I. lampros* Lef.

a) subg. **Ischyrolamprina** s. str.

(= *Ischyrolampra*, subg. *Ischyrolamprina* Bechyné 1950)

Species exclusae:

I. panamensis Jacoby > *Agrosterna*

fulgens Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R. p. CCLIV (*Spintherophyta*). — Bras.: Amazonas

lampros Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, 1888, p. 291 (*Spintherophyta*). — Bras.: Pará, Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Arg.: Misiones.

peruana Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R. p. CCLIV (*Spintherophyta*). — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 248. — Perú. - Bolivia.

rufitarsis Bechyné 1951, l. c. p. 248. — Arg.: Salta. - Paraguay.

b)) subg. **Pseudoischyrolampra**

(= *Ischyrolampra* Bechyné 1950, l. c. p. 264).

Typus: *I. perla* Bechyné.

perla Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 238; l. c. 1951, 2, p. 248 (*Ischyrolampra*). — Perú.

splendicans Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 246, fig. 1; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 248 (*Ischyrolampra*). — Bolivia.

Gen. **Nycterodina**

Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 249.

Genotypus: *N. aulica* Lefèvre.

aciculata Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 287 (*Spintherophyta*). — Bras.: Bahia.

aulica Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R. p. CXCIV (*Spintherophyta*). — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 247 et 266; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 249; 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 1; 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 26. — Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina. - Paraguay. - N. Argentina. - Bolivia.

bahiensis Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, 1891, p. 287 (*Spintherophyta*). — Bras.: Bahia.

floralis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 28. — Trinidad (B. W. I.).

freyi Bechyné (i. l.) — Perú.

ignara Bechyné 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 2. — Bras.: Minas Gerais.

isabella Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 27. — Bolivia.

submucronata Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 265 (*Spintherophyta*). — Bras.: Matto Grosso.

thoracica Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 455 (*Chrysodina*). — Guyane fr.: Cayenne.

Gen. **Spintherophyta** Lefèvre

Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 104; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 6. = Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 122. = Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 265; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 249.

Genotypus: *S. lesueuri* Lefèvre.

cephalotes Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, 1877, p. 115. = Jacoby, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 122, t. 7. f. 1 (♂) et 2 (♀). — México.

guatemalensis Jacoby 1881, l. c. p. 123. — Guatemala, Costa Rica.

hybrida Jacoby 1881, l. c. p. 122. — Guatemala.

lesueuri Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 105. = Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 122. — México.-Guatemala.

ab. *cupraseens* Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 239.

thoracica Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 116 (*Nodu*); l. c. 1890, Suppl. p. 203. — México.

= *cyanea* Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R. p. CXCIII.

violacea Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl. p. 204. — México.

Species exclusae:

S. aciculata Lefèvre > *Nycterodina*.

S. aulica > *Nycterodina.*
S. fulgens Lefèvre > *Ischyrolamprina.*
S. lampros Lefèvre > *Ischyrolamprina.*
S. peruana > *Ischyrolamprina.*

Gen. Chrysodina

Baly 1864, Journ. of Ent. 2, 221. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 232. — Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull. p. XLV; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 6. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 105.
Genotypus: *Ch. igneicollis* Baly.

alutacea Jacoby 1898, The Entomol. 31, p. 163. — Bolivia.

antennata Lefèvre 1887, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 7, Bull. p. CLV. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 188. — Panamá.

atroviolacea Jacoby 1890, l. c. p. 188. — Panamá,

aurichalcea Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 574 *(Lamprosoma).* — Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, 1888, p. 291. — Bechyné 1949, Acta Zoll. Lillioana 8, p. 476; 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 266. — Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
ab. *pseudofulgurans* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 476.

callida Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 206; 1953, l. c. p. 3. — Bras.: Rio Grande do Sul. - Uruguay. - Arg.: Cordoba Corrientes.
ab. *discolor* Bechyné 1953, l. c. p. 29.
ab. *moderata* Bechyné 1953, l. c. p. 29.
ab. *subaurata* Bechyné 1953, l. c. p. 29.

championi Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 107. — Guatemala.

collaris Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 7, nota 1. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 29. — Bras. (?). - Uruguay. - Arg.: Buenos Aires, Entre Rios.

corusca Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 117. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 107, t. 6, f. 2. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 247. — México.- Guatemala.

cribricollis Lefèvre 1889; Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 330.	Venezuela.
cupriceps Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 118. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 109; l. c. 1890, Suppl. p. 185, t. 6, f. 3 et. 4.	México. - Honduras. Guatemala.
cyanipennis Jacoby 1890, l. c. p. 184.	México.
diversicornis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 454.	Bras.: Amazonas, Pará.
erythropoda Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 29.	Bras.: Matto Grosso.
festiva Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 117. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 106.	México. - Brit. Honduras.
ab. *ruficornis* Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 205.	Guatemala. - Costa Rica.
flavipes Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 106; l. c. 1890, Suppl. p. 184.	Guatemala. - Panamá.
frontalis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 117. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 479; 1951, Notulae Ent. 31, p. 60; 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 3.	Bras.: Rio de Jan., S. Paulo.
ab. *viridula* Lefèvre 1878, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R. p. XLV.	
fruhstorferi Bechyné (i. l.)	Ecuador.
fulgurans Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 56. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 477; 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 266.	Bras.: Amazonas, Pará.
fulvicornis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl. p. 185.	México.
fuscitarsis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 116. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 106.	México. - Guatemala. - Nicaragua.
granulata Jacoby 1890, l. c. Suppl., p. 188.	México.
hoegei Jacoby 1881, l. c. p. 110.	México.
igneicollis Baly 1864, Journ. of Ent. 2, p. 221.	Bras.: Amazonas. - Bolivia.
ignita Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5)	México. - Costa Rica.

7, p. 116. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 106, t. 6, f. 1. ab. *supraviolacea* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 253.	
incerta Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 279. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 250. ab. *hiemalis* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 476.	Bras.: Amazonas, Pará.
jucunda Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 7, nota 3.	Perú.
kirschi Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 55.	Colombia.
laevicollis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 7, nota 4.	Colombia.
laevigata Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 112.	Colombia.
laticollis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 456.	Bras.: Amazon.
lectiuncula Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 250.	Bras.: Sa. Catarina. - Paraguay.
limitropha Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 267.	Bras.: Matto Grosso. Paraguay. - Bolivia.
lunai Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey	Bras.: Matto Grosso
malaisei Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 477. ab. *cyanella* Bechyné 1949, l. c. p. 478.	Bras.: Bahia.
marginicollis Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 109. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 247.	Guatemala.
maronica Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 206.	Guyane fr.
nana Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 186.	México.
nigrita Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 282.	Bras.: Pará, Amazonas. - Bolivia.
olaena Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 252.	Arg.:Cordoba,Chaco, Formosa, Misiones. - Uruguay.
opacicollis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 7 nota 5. — Bechyné 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 4.	Bras.: Minas Gerais. - Paraguay. - Arg.: Corrientes.

opulenta Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 118.	Arg.: Entre Ríos, Santiago del Estero, Tucumán.
ornata Jacoby 1881, Piol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 107; l. c. 1890, Suppl. p. 184. — Bechyné, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 247.	México.
ornaticollis Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 107; l. c. 1890, Suppl. p. 184.	México.
paraguayensis Jacoby 1898, The Entomol. 31, p. 163	Paraguay. - Arg.:
ab. *horquetana* Bechyné 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 2.	Misiones, Tucumán.
parvula Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 8, nota 1; 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 330.	Colombia. - Venezuela.
peruana Jacoby 1898, The Entom. 31, p. 164.	Perú.
pilosa Lefèvre 1887, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 7, Bull., p. CLV. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 185.	Panamá.
podtianguini Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 249.	Paraguay.
praestans Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 266.	Bras.: Matto Grosso. - Bolivia.
pubescens Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 108; l. c. 1890, Suppl., p. 184, t. 6, f. 7.	México.
punctatostriata Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 102.	Bras.: Minas Gerais.
purpurea Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 57.	Colombia. - Bras. ?
purpureicollis Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 109.	México.
pusilla Jacoby 1890, l. c. Suppl., p. 186.	Panamá.
querula Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, 1950, p. 207.	Bras.: S. Paulo.
reticulata Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 8, nota 2.	Bras.: Rio Grande do Sul. - Paraguay.
semiaurata Klug 1829, Preisverz., p. 10 *(Colaspis)*. — Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 103.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais. S. Paulo, Paraná, Rio Grande do Sul, Matto
ab. *cuprescens* Boheman 1858, Euge, Resa,	

p. 165 (Noda). — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 479; 1951, Notulae Entom. 31, p. 60; 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 3. ab. *elegans* Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 102. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 479. ab. *gracilis* Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 7, nota 2. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 251. = *cobaltina* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 479. ab. *cupricollis* Jacoby 1898, The Entomol. 31, p. 163. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 479. ab. *nigerrima* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 251.	Grosso. - Paraguay. - Arg.: Buenos Aires, Entre Ríos, Corrientes, Cordoba, Misiones, Santa Fe, Formosa, Santiago del Estero.
servula Lefèvre 1887, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 7, 1887, Bull. p. CLV. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 183.	Panamá - Costa Rica. - México.
simplocarina Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio Grande do Sul. - Arg.: Misiones.
subcostata Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 454.	Bras.: Amazonas.
subsericea Bechyné (i. l.)	Perú.
sulcifrons Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 55.	Colombia.
tarsalis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 8, nota 3.	Perú
tibialis Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 330. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 478. ab. *ibaguensis* Bechyné 1949, l. c. p. 478.	Venezuela. - Colombia.
trinidadensis Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 251; 1953, l. c. 4, p. 29.	Bolivia.
versicolor Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool (3) 4, p. 278.	Bras.: Amazonas.
vicina Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 187.	México.
viridiceps Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 247, fig. 2.	México

viridis Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 278. — Brasil.

Species exclusae:

Ch. ephippium Lefèvre > *Antitypona*
Ch. minuta Jacoby > *Nodonote*
Ch. thoracica Jacoby > *Nycterodina.*

Gen. **Xanthopachys**

Baly 1864, Descr. n. gen. et spec. Phytoph. p. 16. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 350. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 165.

manicorensis Bechyné (i. l.) — Bras.: Amazonas.

nigripes Baly 1864, Descr. n. gen. et spec. Phytoph., p. 16. — Bras.: Amazonas.

Gen. **Neochalcoplacis**

Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 268.

dimidiata Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 280. (Chal-Guyana fr. coplacis).

Gen. **Antitypona** Weise

Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, no. 1, p. 17.
= *Sphaeroplacis* Chevrolat (i. l.)
= *Lamprosphaerus* Baly 1865 (nec 1859), Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 337. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 234. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 9. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 112.
Genotypus: *A. collaris* Baly.

amabilis Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 112 *(Lamprosphaerus).* — Colombia.

amoena Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, 1885, p. 9, nota 1 *(Lamprosphaerus).* — Bras.: Amazonas.

angulicollis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 461 *(Lamprosphaerus).* — Bras.: Amazonas.

apicalis Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 112 *(Lamprosphaerus).* — México. - Brit. Honduras. - Guatemala.

apicipennis Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCLXXXII *(Lamprosphaerus)*.	Colombia.
balyi Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 9 *(Lamprosphaerus)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 480. = *lateralis* Baly 1878 (nec 1865), Trans. Ent. Soc. Lond., p. 292 *(Lamprosphaerus)*. ab. *unicolor* Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 10, nota 4 *(Lamprosphaerus)*. — Bechyné 1949, l. c. p. 481.	Bras.: Amazonas.
bicolora Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 458 *(Lamprosphaerus)*.	Bras.: Rio de Jan.
bimaculata Jacoby 1900, l. c. p. 457 *(Lamprosphaerus)*.	Bras.: Rio de Jan.
biplagiata Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 290 *(Lamprosphaerus)*.	Bras.: Amazonas.
caracasa Bechyné (i. l.)	Venezuela.
cobosi Bechyné (i. l.)	Bras.: Matto Grosso.
coeruleata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 119. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 191 *(Lamprosphaerus)*.	Bras.: Amazonas. - Perú. - Panamá.
collaris Baly 1859, Ann. Mag. H. H. (3) 4, p. 124 *(Lamprosphaerus)*.	Bras.: Amazonas, Pará.
dimidiata Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 460 *(Lamprosphaerus)*.	Bolivia. - Ecuador.
discigera Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 258.	Venezuela.
displicita Bechyné (i. l.) ab. *pallidula* Bechyné (i. l.)	Venezuela.
diversicornis Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 289 *(Lamprosphaerus)*.	Bras.: Amazonas.
dorsata Baly 1878, l. c. p. 293. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 530 (*Colaspoides*). = *tarsata* Clavareau 1914, Junk-Schenkl. Catal. 59, p. 175, err. typ. *(Colaspoides)*.	Bras.: Amazonas, Parà, Matto Grosso.
dorsoplagiata Bechyné (i. l.)	Perú.
ephippium Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R.. p. CXCIV *(Chrysodina)*. ab. *pura* Bechyné (i. l.).	Bras.: Rio de Jan., S. Paulo, Minas Gerais, Matto Grosso.

fulgida Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 10, nota 1 *(Lamprosphaerus)*.	Perú.
fulvicornis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 459 (*Lamprosphaerus*).	Bras.: Amazonas.
fulvimana Jacoby 1900, l. c. p. 460 (*Lamprosphaerus*). — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 210,	Bras.: Amazonas, Pará. - Surinam. - Guyane fr.
ab. *cyaneoviolacea* Bechyné 1950, l. c. p. 210.	
ab. *virescens* Bechyné 1950, l. c. p. 210.	
fulvitarsis Baly 1878, Trans Ent. Soc. Lond., p. 289 (*Lamprosphaerus*).	Brasil.
generosa Baly 1878, l. c. p. 291 *(Lamprosphaerus)*.	Bras.: Amazonas.
gigas Jacoby 1881, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 439 *(Lamprosphaerus)*.	Perú.
hebe Baly 1865, Trans Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 337 (*Lamprosphaerus*). — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 18. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 480.	Bras.: Amazonas.
ab. *haemorrhoidalis* Bechyné 1949, l. c. p. 480.	
ab. *obscurata* Bechyné 1949, l. c. p. 480.	
subsp. *maronica* Bechyné 1949, l. c. p. 480.	Guyane fr.
histrionalis Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCLXXXII (*Lamprosphaerus*).	Colombia.
humeralis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 459 *(Lamprosphaerus)*.	Venezuela.
incisella Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 33, fig. 1 a.	Arg.: Santa Fe, Entre Ríos.
insularis Bechyné 1953, l. c. p. 33.	Bras.: S. Paulo.
ab. *sparsicolor* Bechyné 1953, l. c. p. 34.	
ivongioides Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio Grande do Sul.
josephina Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 30.	Bras.: Matto Grosso.
janthina Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 10, nota 2 *(Lamprosphaerus)*.	Colombia.
jüngeri Bechyné 1953, l. c. p. 31.	Perú.
kuscheli Bechyné 1950, l. c. 1, p. 210.	Bolivia.
lateralis Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond.,	Bras.: Minas Gerais.

(3) 2, 4, p. 338 *(Lamprosphaerus)*. — Bechyné 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 4.

longicornis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 30. — Bras.: Pará.

luctuosa Lefèvre 1878. Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 113 *(Lamprosphaerus)*. — Colombia.

minuta Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 113; l. c. 1890, Suppl., p. 192 *(Lamprosphaerus)*. — Guatemala. - Panamá.

multicolor Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 19. — Bras.: Amazonas.

nitentula Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 32. — Bras.: Matto Grosso.

ornata Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 10, nota 3 *(Lamprosphaerus)*. — Bras.: Amazonas.

ornaticollis Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 255. — Perú.

subsp. *boliviana* Bechyné 1951, l. c. p. 256. — Bolivia.

plumbea Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 192 *(Lamprosphaerus)*. — México.

pulchra Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 291 *(Lamprosphaerus)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 254. — Bras.: Amazonas. Ceará.

pusilla Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, Bull., p. LXXXII *(Colaspoides)*. — Bras.: S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul, Matto Grosso. - Paraguay. - Arg.: Misiones

ab. *lunulifera* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 255.

ab. *rugulosa* Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 209.

quadrimaculata Jacoby 1899, Ann. Mus. Civ. Genova 40, p. 181 *(Lamprosphaerus)*. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 209; 1951, l. c. 2, p. 254; 1953, l. c. 4, p. 33, fig. 1 b. — Paraguay. - Bras.: Matto Grosso. - Bolivia. - Arg.: Santa Fe, Misiones.

quinquepustulata Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 337 *(Lamprosphaerus)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 254. — Bras.: Amazonas.

ab. *connectens* Bechyné 1951, l. c. p. 254.

ab. *tinctella* Bechyné 1951, l. c. p. 254.

rubeola Bechyné 1951, l. c. p. 257. — Bolivia. - Bras.: Amazonas, Pará.

ruficeps Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 292 *(Lamprosphaerus)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 257. ab. *segnis* Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 19. — Bechyné 1951, l. c. p. 257. ab. *taracuensis* Bechyné 1950, l. c. 1, p. 209; 1951, l. c. 2, p. 257. — Bras.: Amazonas.

sanguinea Fauvel 1861, Bull. Soc. Linn. Norm. 5, p. 321 *(Sphaeroplacis)*. — Guyane fr.

scintillaris Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 338 *(Lamprosphaerus)*. — Bras.: Amazonas.

semipurpurea Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 192 *(Lamprosphaerus)*. — Panamá.

septella Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 256. — Bolivia.

specularis Baly 1959, Ann. Mag. N. H. (3) 4, p. 125 *(Lamprosphaerus)*. — Bras.: Amazonas.

subcostata Jacoby 1881, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 439 *(Lamprosphaerus)*. — Colombia.

submetallica Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 191. — Panamá.

tarsata Baly 1859, Ann. Mag. N. H. (3) 4, p. 124 *(Lamprosphaerus)*. — Guyane fr.

variabilis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 191 (*Lamprosphaerus*). — Guatemala.

ventralis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 31. — Bras.: Bahia.

venusta Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 10, nota 5 *(Lamprosphaerus)*. — Colombia.

Gen. **Ledesmodina**

Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 263.

Genotypus: *L. monrósi* Bechyné.

auricollis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 147 *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 263. — Venezuela.

erosula Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R. p. CCLX (*Rhabdopterus*). — Colombia. - Panamá.

Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 34.

subsp. *abdominalis* Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 486 *(Rhabdopterus)*. — Bras.: Amazonas.

ab. *olivacea* Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 22 *(Iphimeis)*.

subsp. *aenea* Jacoby 1899, Ann. Mus. Civ. Genova 40, p. 351 *(Hermesia)*. — Paraguay. - Arg.: Formosa.

subsp. *minutella* Bechyné (i. l.) — Bolivia.

monrósi Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 263, fig. 1. — Arg.: Jujuy, Tucumán. - Bras.: Matto Grosso.

Gen. Lepronida

Baly 1864, Journ. of Ent. 2, p. 221. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 255. — Lefèvre 1885. Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 45. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 270.

= *Chalcophyma* Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 339. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 235. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 11. — Weise 1921. Ark. f. Zool. 14, 1, p. 17.

Genotypus: *L. batesi* Baly.

aeruginosa Baly 1859, Ann. Mag. N. H. (3) 4, p. 125 *(Lamprosphaerus)*. 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 339 *(Chalcophyma)*. — Bras.: Amazonas.

batesi Baly 1864, Journ. of Ent. 2, p. 221. — Bras.: Amazonas.

collaris Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 282. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 21 *(Chalcophyma)*. — Bras.: Amazonas. - Guyane fr.

cretifera Baly 1865. Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 339 *(Chalcophyma)*. — Bras.: Amazonas.

cyclostoma Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R. p. CCLV *(Chalcophyma)*. — Bras.: Amazonas.

discolor Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 282 *(Chalcophyma)*. — Bras.: Bahia.

echinata Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 287 *(Chalcophyma)*. — Bras.: Amazonas.

erythropus Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R. p. CCLIV *(Chalcophyma)*. — Bras.: Amazonas.

fulgida Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, 1876, p. 281 (*Chalcophyma*). — Bechyné 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 4. — Guyane fr.

subsp. *cupreata* Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 288 *(Chalcophyma)*. — Bechyné 1952, l. c. p. 5. — Bras.: Pará.

laeta Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 340 *(Chalcophyma)*. — Bras.: Amazonas.

lefevrei Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 456 *(Chalcophyma)*. — Bras.: Amazonas.

reticulata Jacoby 1876, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 814 *(Chalcophyma)*. — Bras.: Amazonas.

striata Jacoby 1876, l. c. p. 813. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 20 *(Chalcophyma)*. — Bras.: Amazonas.

tarsalis Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 340 *(Chalcophyma)*. — Bras.: Amazonas.

tuberculata Jacoby 1876, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 813 *(Chalcophyma)*. — Guyane fr.

tuberculosa Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 341 *(Chalcophyma)*. — Bras.: Amazonas.

Gen. **Lamprosphaerus**

Baly 1859, Ann. Mag. N. H. (3) 4. p. 124.— Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 17. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40. p. 270.

= *Chalcoplacis* (Chevrolat) Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 338. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 233. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, 1, p. 111. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 8.

= *Phaedra* Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 235. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 111; l. c. 1890, Suppl., p. 189. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 11.

= *Phaedrias* Lefèvre 1885, l. c. p. 166.

Genotypus: *L. abdominalis* Baly.

abdominalis Baly 1859, Ann. Mag. N. H. (3) 4, p. 124 (*Lamprosphaerus*); 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 338 (*Chalcoplacis*). — Bras.: Amazonas. - Guyane fr.

aerosus Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 18. — Bras.: Amazonas.

alternatus Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 286 (*Chalcoplacis*). — Guyane fr.

brevicornis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. V, I, Suppl., p. 190 (*Phaedra*). — Nicaragua.

buckleyi Jacoby 1881, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 439 (*Phaedra*). — Ecuador.

chapuisi Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 189 (*Phaedra*). — Panamá.

coccinellinus Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 239. — Perú.

constitutus Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 268 (*Neochalcoplacis*). — Costa Rica.

dives Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 119. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 112, t. 6, f. 6 (*Phaedra*). — México.

elephas Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 284 (*Chalcoplacis*). — Brasil.

femininus Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 211. — Bolivia.

femoratus Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 283 (*Chalcoplacis*). — Bras.: Amazonas.

fulvipes Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 111. (*Chalcoplacis*). — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 248 et 269. — Guatemala.

fulvitarsis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 188 (*Chalcoplacis*). — Panamá.

gigas Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 168 (*Chalcoplacis*). — Guyane fr.

gloriosus Lefèvre 1876, Rev.-Mag. Zool. (3) 4, p. 280 (*Chalcoplacis*). — Guyane fr.

granarius Erichson 1847, Arch. f. Natg. 13, 1, p. 163 (*Chalcoplacis*). — Perú.

hirticollis Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 284 (*Chalcoplacis*).	Bras.: Amazonas, Matto Grosso.
ingenuus Baly 1878, l. c. p. 285 (*Chalcoplacis*).	Bras.: Amazonas.
jacobyi nom. nov. = *abdominalis* Jacoby 1890 (nec Baly 1859), Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl. p. 190 (*Phaedra*).	Panamá.
jansoni Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 111 (*Chalcoplacis*).	México.
maximus Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 106. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 112, t. 6, f. 5 (*Phaedra*).	Guyane fr. - Guatemala. - México.
mexicanus Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 189 (*Chalcoplacis*).	México.
nitidicollis Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 286 (*Chalcoplacis*). — Weise 1921, Ark. f. Zool 14, 1, p. 17.	Bras.: Amazonas. - Guyane fr.
opacicollis Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, 1875, p. 106 (*Phaedra*).	Brasil.
regina Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 212.	Bras.: Sa. Catarina.
rufipes Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 236, nota 1 (*Phaedra*).	Guyane fr.
rufiventris Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 162. — Jacoby 1879, Cist. Ent. 2, p. 513; 1880, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 591 (*Chalcoplacis*).	Perú. - Bolivia.
similis Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 212.	Bolivia.
sumptuosus Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 338 (*Chalcoplacis*).	Bras.: Amazonas.
virens Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 212.	Guyane fr.

Species exclusae:

Lamprosphaerus amabilis Lefèvre > *Antitypona*.
Lamprosphaerus amazonicus Jacoby > *Parachalcoplacis*.
Lamprosphaerus amoenus Lefèvre > *Antitypona*.
Lamprosphaerus angulicolis Jacoby > *Antitypona*.
Lamprosphaerus apicalis Jacoby > *Antitypona*.

Lamprosphaerus apicipennis Lefèvre > *Antitypona.*
Lamprosphaerus balyi Lefèvre > *Antitypona.*
Lamprosphaerus bicolorus Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus bimaculatus Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus biplagiatus Baly > *Antitypona.*
Lamprosphaerus coeruleatus Lefèvre > *Antitypona.*
Lamprosphaerus collaris Baly > *Antitypona.*
Lamprosphaerus dimidiatus Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus diversicornis Baly > *Antitypona.*
Lamprosphaerus flaveolus Jacoby > *Parachalcoplacis.*
Lamprosphaerus fulgidus Lefèvre > *Antitypona.*
Lamprosphaerus fulvicornis Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus fulvimanus Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus fulvitarsis Baly > *Antitypona.*
Lamprosphaerus generosus Baly > *Antitypona.*
Lamprosphaerus gigas Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus hebe Baly > *Antitypona.*
Lamprosphaerus histrionalis Lefèvre > *Antitypona.*
Lamprosphaerus humeralis Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus igneipennis Jacoby > *Parachalcoplacis.*
Lamprosphaerus janthinus Lefévre > *Antitypona.*
Lamprosphaerus lateralis Baly > *Antitypona.*
Lamprosphaerus luctuosus Lefèvre > *Antitypona.*
Lamprosphaerus minutus Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus ornatus Lefèvre > *Antitypona.*
Lamprosphaerus plumbeus Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus pulcher Baly > *Antitypona.*
Lamprosphaerus quadrimaculatus Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus quinquepustulatus Baly > *Antitypona.*
Lamprosphaerus ruficeps Baly > *Antitypona.*
Lamprosphaerus rufipes Lefèvre > *Parachalcoplacis*
Lamprosphaerus scintillaris Baly > *Antitypona.*
Lamprosphaerus semipurpureus Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus specularis Baly > *Antitypona.*
Lamprosphaerus subcostatus Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus submetallicus Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus tarsatus Baly > *Antitypona.*
Lamprosphaerus terminatus Jacoby > *Parachalcoplacis.*
Lamprosphaerus unicolor Lefèvre > *Antitypona.*
Lamprosphaerus variabilis Jacoby > *Antitypona.*
Lamprosphaerus venustus Lefèvre > *Antitypona.*

Gen. **Chrysodinopsis**

Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 271.

curtula Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 120; l. c. 1890, Suppl., p. 197, t. 6, f. 9 (*Noda*). — México.

Gen. **Caryonoda**

Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 265.

Genotypus: *C. kuscheli* Bechyné.

campanulicollis Bechyné 1951, l. c. p. 266. — Bolivia.

kuscheli Bechyné 1951, l. c. p. 265. — Bolivia. - Perú.

meridana Bechyné 1953, l. c. 4, p. 35. — Venezuela.

pohli Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 267 — Bras.: Amazonas.

tibialis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 18, nota 1 (*Nodonota*). — Colombia.

Gen. **Noriaia**

Bechyné (i. l.)

Genotypus: *N. bryanti* Bechyné.

bryanti Bechyné (i. l.) — Arg.: Santa Fe.

ab. *discophora* Bechyné (i. l.)

ab. *obscurata* Bechyné (i. l.)

ab. *unicolor* Bechyné (i. l.)

variabilis Lefèvre 1878, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R. p. XLVI (*Nodonota*). — Bras.: Rio de Jan., S. Paulo, Rio Grande do Sul. - Uruguay.

ab. *lativittis* Bechyné (i. l.)

ab. *obsoleta* Bechyné (i. l.)

ab. *simplicicolor* Bechyné (i. l.)

Gen. **Nodonota** Lefèvre

Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 166. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 293; 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 35.

= *Colaspomorpha* Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 47. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 275.

= *Noda* Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 240. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 113; l. c. 1890, Suppl., p. 193. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 15.
Genotypus: *N. nana* Klug.

acuminata Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 16, nota 1. — Colombia.

acutangula Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 200. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 241. — México.

angulicollis Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 283. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 47. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 270. — Perú. - Bolivia. - Bras.: Matto Grosso.- Arg.: Tucumán.

argentiniensis Jacoby 1904, Ark. f. Zool. 1, p. 515. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 487. — Arg.: Quinta.

atra Harold 1875, Col. Hefte 13, p. 31. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 119, t. 6, f. 11. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 270. — Columbia. - Costa Rica. - Nicaragua. - Guatemala.
subsp. *dislocata* Bechyné 1953, l. c. 4, p. 38. — Venezuela.

aurulenta Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 284. — Perú. - Bolivia. - Venezuela.
= *chrysicollis* Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 31, nota 1. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 275.
= *purpureosericea* Bechyné 1951, l. c. p. 274.

balyi Jacoby 1878, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 985; 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 119. — Guatemala.-México.

basalis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 197. — México.

bella Jacoby 1890, l. c. p. 202.

bicallosa Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 121. — Guatemala.

boggianii Jacoby 1899, Ann. Mus. Civ. Genova 40, p. 181. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 485. — Paraguay. - Arg.: Corrientes, Entre Rios, Santa Fe, Chaco

	Santiago del Estero, Tucumán.
subsp. *laplatensis* Bechyné (i. l.)	Arg.: Buenos Aires, Entre Rios, Cordoba, Misiones. - Uruguay. - Bras.: Rio Grande do Sul.
bogotana Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 62.	Colombia.
boliviana Jacoby 1899, The Entomol. 32, p. 270. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 270.	Bolivia.
boucardi Jacoby 1878, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 986; Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 118.	Guatemala.
bowditchi Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 487; 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 271. = *denticollis* Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 191 (*Colaspis*). ab. *cupreoaenea* Bechyné 1949, l. c. p. 487. ab. *viridiaenea* Bechyné 1949, l. c. p. 487.	Arg.: Tucumán, Salta, Jujuy. - Bolivia.
callosa Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 115.	Colombia.
chalcea Lefèvre 1878, l. c. p. 113.	Colombia.
chontalensis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 195.	Nicaragua.
coeruleata Jacoby 1899, The Entomol. 32, p. 272.	Bras.: Rio de Jan.
colaspisformis Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 487. = *aenea* Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 192.	Arg.: Tucumán.
columbina Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 116.	Colombia.
congregata Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 203.	México.
consonaria Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 276.	Bolivia.
coroicensis Bechyné 1951, l. c. p. 270.	Bolivia. - Perú.
costipennis Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool.	Brasil. - México (?).

(3) 3, p. 109. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 116.	
cretifera Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 110. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 114; l. c. 1890, Suppl., p. 193, t. 6, f. 10.	México. - Brit. Honduras. - Guatemala.
cribellata Jacoby 1881, l. c. p. 120.	México.
cyanella Jacoby 1890, l. c. Suppl., p. 200.	México.
cyanescens Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 32.	Bras.: Amazonas.
denticollis Jacoby 1899, Ann. Mus. Civ. Genova 40, p. 182. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 39. = *dubiosa* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 486. ab. *atrocuerulea* Bechyné 1949, l. c. p. 486.	Paraguay. - Arg.: de Buenos Aires a Tucumán.
dispersa Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 121.	México.
distincta Jacoby 1881, l. c. p. 120.	México.
doriphthalma Bechyné (i. l.)	Bolivia.
edura Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 48 (*Colaspomorpha*).	Bras.: Amazonas.
elongata Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 197.	México.
exilis Erichson 1848, Schomb. Reise Guiana III., p. 576. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 217.	Guyana. - Trinidad (B. W. I.).
fallaciosa Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 29.	Bras.: Amazonas.
fastidita Jacoby 1899, The Entomol. 32, p. 271.	Perú.
filicornis Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 28.	Bras.: Amazonas.
floricola Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 483.	Bras.: Esp. Santo, Rio de Jan., S. Paulo.
freyi Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 276.	Bolivia.
fulvicornis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 197.	México.
granosa Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 16, nota 2.	Brasil.
grenadensis Jacoby 1897, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 256.	St. Vincent; Grenada.

hondurensis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 201.	Brit. Honduras.
humilis Erichson 1848, Schomb. Reise Guiana III. p. 576.	Guyana.
igneicollis Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 119.	México.
imitans Jacoby 1890, l. c. Suppl., p. 194.	México.
insignis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 17, nota 1.	Colombia.
interrupta Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 27.	Bras.: Amazonas.
irazuensis Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 115.	Costa Rica.
junonis Bechyné 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 5, fig. 1; 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 42.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, Matto Grosso. - Paraguay. - Bolivia.
laeta Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 117.	Colombia.
laevicollis Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 121.	México.
landolti Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 114.	Colombia.
lateralis Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 115.	México. - Guatemala.
subsp. *jaliscensis* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 42.	México (Jalisco).
lefevrei Jacoby 1878, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 985; Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 117; l. c. 1890, Suppl., p. 194.	México. - Br. Honduras. - Guatemala. - Nicaragua. - Costa Rica.
longicornis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 40.	Trinidad (B. W. I).
lugens Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 47 *(Colaspomorpha)*	Bras.: Amazonas.
luteipes Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 116.	Colombia.
medellina Lefèvre 1878, l. c. p. 115.	Colombia.
meligethoides Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 47 *(Colaspomorpha)*.	Bras: Amazonas.

méridensis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 41.	Venezuela.
metallica Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 198.	México.
micromela Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 41.	Venezuela.
minuta Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 110; l. c. 1890, Suppl., p. 185 *(Chrysodina)*. — Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 330 *(Lamrosphaerus)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey, 4, p. 42.	Guatemala.
miribella Bechyné 1951, l. c. 2, p. 272.	Bolivia.
mixiollensis Bechyné (i. l.)	Perú.
modesta Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 116.	Colombia.
moerens Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 31.	Bras.: Amazonas.
moesta Weise 1921, l. c. p. 25.	Bras.: Amazonas.
nana Klug 1829, Preisverz., p. 10 *(Colaspis)*. = *oblonga* Boheman 1858, Eugen. Resa, p. 165. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 486.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Gr. do Sul, Matto Grosso. - N. Argentina. - Paraguay.
nicandra Bechyné, 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 38.	Bras.: Matto Grosso.
nigra Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 26.	Bras.: Amazonas.
obliterata Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 198.	México.
ocanana Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 113.	Colombia.
opaca Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 115, t. 6, f. 8.	México.
opacicollis Jacoby 1890, l. c. Suppl., p. 194.	México.
ovoidea nom. nov. = *ovata* Jacoby 1890 (nec Say 1824), l. c. p. 202.	Panamá.
palmarensis Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 291.	Bolivia.

parvula Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 199.	Panamá.
subsp. *animatoria* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 42.	Costa Rica. - Guatemala.
peregrina Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 117.	Colombia.
phryna Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 36.	Arg.: Misiones.
placida Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 198.	México. - Panamá.
plumbea Jacoby 1890, l. c. p. 199.	México.
propinqua Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 112.	Colombia.
pustulata Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 62.	Colombia.
subsp. *varicolor* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 273.	Venezuela.
ruficornis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 17, nota 2.	Brasil.
rufipes Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 116.	Colombia.
rufula Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 30.	Bras.: Amazonas.
scutellaris Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 114.	Colombia.
secundaria Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 274.	Bras.: Matto Grosso.
subsp. *sculptithorax* Bechyné 1953, l. c. 4, p. 38.	Arg.: Tucumán.
selenaria Bechyné 1951, l. c. 2, p. 277.	Bolivia.
semicostata Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 115; 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull., p. XLV. = *fraterna* Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 115.	Colombia.
seminigra Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLV.	Perú.
simoni Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 331.	Venezuela.
singularis Lefèvre 1889, l. c. p. 332.	Venezuela.
sinuata Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 196.	México.

spinulosa Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 17, nota 3.	Bras.: S. Paulo.
strangulata Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 277.	Bras.: Matto Grosso.
subaenea Jacoby 1899, The Entomol. 32, p. 272.	Colombia.
subangulata Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 113. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 272.	Venezuela.
subcylindrica Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 117.	México.
sylvana Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 37.	Bras.: Rio de Jan.
tarsata Jaboby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I. p. 118.	México.
theobromae Bryant 1924, Ann. Mag. N. H. (9) 13, p. 301.	Bras.: Bahia.
tricostulata Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 113.	Colombia.
tuberculata Lefèvre 1875, l. c. p. 111.	Venezuela.
unicostata Jacoby 1881, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 440.	Bras.: Amazonas.
varicornis Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 28.	Bras.: Amazonas.
venezuelensis Jacoby 1899, The Entomol. 32, p. 270.	Venezuela.
venustula Lefèvre 1878, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R. p. XLVI.	Bras.: Esp. Santo, Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo.
violaceipennis Jacoby 1878, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 987; 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 118; l. c. 1890, Suppl., p. 196.	Guatemala.-México.
virgulata Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 115.	Colombia.
viridis Jacoby 1878, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 896; Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 114.	México.-Guatemala.
weyrauchi Bechyné (i. l.)	Perú.
winkleri Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 114.	Colombia.
wygodzinskyi Bechyné 1949, Acta Zool. Lillo-	Arg.: Tucumán.

ana 8, p. 485; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 274.

Species exclusae:

N. aenea Harold > *Lepronota.*
N. curtula Jacoby > *Chrysodinopsis.*
N. splendida Philippi > *Oyarzuna.*
N. tibialis Lefèvre > *Caryonoda.*
N. variabilis Jacoby > *Noriaia.*

Gen. **Aristonoda**

Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 42.

periculosa Bechyné 1953, l. c. p. 43. — Bras.: S. Paulo.

Gen. **Stereonoda**

Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 267.

Genotypus: *St. minutula* Bechyné.

aerifera Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 268. — Bras.: Rio de Jan.

aerosa Bechyné 1951, l. c. p. 269. — Bras.: Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Arg.: Misiones.

epimeralis Bechyné 1951, l. c. p. 269. — Bras.: Rio de Jan.

meridionalis Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 479 *(Chrysodina).* — Arg.: Misiones.

minutula Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 267. — Bolivia.

nigrofemorata Bechyné 1951, l. c. p. 269. — Bras.: Rio de Jan., S. Paulo, Sa. Catarina.

plaumanni Bechyné 1951, l. c. p. 269. — Bras.: Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.

Gen. **Deuteronoda**

Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 278.

Genotypus: *D. suturalis* Lefèvre.

clavipes Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 283 *(Maecolaspis);* 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 279. — Arg.: Santa Fe, Chaco.

subsp. *brasiliensis* Bechyné (i. l.).	Bras.: Rio de Jan.; Minas Gerais S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Entre Rios.
subsp. *metallescens* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 280.	Bolivia.
physipyga Bechyné 1953, l. c. 4, p. 44.	Bras.: S. Paulo.
suturalis Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 123. - Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 143, t. 6, f. 16 *(Colaspis)*.	Colombia. - Panamá. - Costa Rica. - Nicaragua. - México.
subsp. *borbensis* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 279.	Bras.: Amazonas.
subsp. *carmellita* Bechyné 1951, l. c. p. 279.	Bolivia. - Bras.: Minas Gerais.

Gen. **Nodocolaspis**

Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 487; 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 293.

Genotypus: *N. costipennis* Lefèvre.

antennalis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 45.	Bras.: Matto Grosso, Pará.
ab. *aureoviridis* Bechyné 1953, l. c. p. 45.	
costipennis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 142 *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 280; 1953, l. c. 4, p. 45.	Brasil (de Maranhão a Amazonas et Rio Grande do Sul). - Perú. -
= *lefevrei* Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 43 *(Colaspis)*.	Bolivia. - N. Argentina.
ab. *coeruleoviolacae* Bechyné 1951, l. c. p. 280.	
multicostata Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 478 *(Colaspis)*. - Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 280; 1953, l. c. 4, p. 46.	Bras.: S. Paulo.
paulistana Bechyné 1953, l. c. p. 47.	Bras.: S. Paulo.
femoralis Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 122. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 225.	Panamá. - Colombia. - Venezuela - Bras.: Amazonas.

— Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 511 *(Colaspis)*; 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 44.
ab. *rufofemorata* Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R. p. CXCIX *(Colaspis)*.
— Bechyné 1953, l. c. p. 45.
ab. *vogli* Bechyné 1953, l. c. p. 45.

rugulosa Bechyné 1953, l. c. p. 47. — Bras.: Sa. Catarina.

tarsata Lefèvre 1882, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 2, Bull., p. CLXXX *(Colaspis)*. — Bolivia.
= **assimilis** Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 236 *(Maecolaspis)*.
subsp. *acallosa* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 511 *(Colaspis)*. — Arg.: Santiago del Estero, Chaco. - Paraguay. - Bras.: Rio Grande do Sul.

tuberculata Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 46. — Bras.: S. Paulo.

Gen. Schizonoda

Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 293.
Genotypus: *S. Wittmeri* Bechyné.

densicollis Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 291 *(Colaspis)*. — Bras.: Bahia.

dimorpha Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 5. — Bras.: Minas Gerais

dubitabilis Bechyne (i. l.). — Bras.: Amazonas.

pandora Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 280. — Bras.: Rio de Jan., S. Paulo.

metallica Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 293. — Bras.: Rio de Jan.

wittmeri Bechyné 1950, l. c. p. 294; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 280. — Bras.: Rio de Jan.
ab. *thoracica* Bechyné 1950, l. c. p. 294.

Gen. Corumbaea

Bechyné (i. l.).

collaris Bechyné (i. l.) — Bras.: Matto Grosso.
ab. *discalis* Bechyné (i. l.)
ab. *notata* Bechyné (i. l.)
ab. *semivittata* Bechyné (i. l.)

Gen. Anchieta

Bechyné (i. l.)

argooides Bechyné (i. l.) — Bras.: Rio Grande do Sul.

Gen. Tectaletes

Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus G. Frey 4, p. 48.

itatiaiensis Bechyné 1953, l. c. p. 49. — Bras.: Rio de Jan.

Gen. Caudatomolpus

Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 50.

paradoxus Bechyné 1953, l. c. p. 50, tab. I. — Bras.: Minas Gerais.

Gen. Isolepronota

Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 489; 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 294.

Genotypus: *I. femorata* Erichson.

aggregata Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 7. — Bras.: Minas Gerais.

catamarcana Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 51. — Arg.: Catamarca, Tucumán.

costata Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 288 *(Teaspes)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 490. — Bras.: Bahia, Esp. Santo, Rio de Jan.

cybele Bechyné 1949, l. c. p. 490; 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 50. — Bras.: Rio de Jan.

discoidalis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 464. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 290 *(Lepronota)*. — Bras.: Rio de Jan., S. Paulo, Minas Gerais, Rio Grande do Sul.

ab. *distincta* Bechyné (i. l.)
ab. *exspectata* Bechyné (i. l.)
ab. *nigritula* Bechyné (i. l.)

femorata Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 162 *(Chalcophana)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 491; 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 7. — Perú. - Bolivia.

= *peruana* Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 285 *(Lepronota)*.
ab. *discophora* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 491.
ab. *huallagensis* Bechyné 1949, l. c. p. 491.
ab. *lefevrei* Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 272.
ab. *pedestris* Bechyné 1949, l. c. p. 491.
ab. *tingomariana* Bechyné 1949, l. c. p. 491.

majuscula Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 249, fig. 3a. — Paraguay. - Bras.: Rio Grande do Sul.

marombae Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 490. — Bras.: Rio de Jan.

obscura Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 59 *(Iphimeis,* in Junk-Schklg. sub *Lepronota)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 490; 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 250, fig. 3a. — Bras.: Rio de Jan. Minas Gerais, S.Paulo.
ab. *decolor* Bechynè 1949, l. c. p. 490.

paula Bechyné (i. l.) — Bras.: Rio Grande do Sul.
ab. *bipartita* Bechyné (i. l.)
ab. *rufula* Bechyné (i. l.)
ab. *suturalis* Bechyné (i. l.)
ab. *suturata* Bechyné (i. l.)

striatopilosa Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 288 *(Teaspes)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 491. — Bras : Bahia, Goiaz.
ab. *admonens* Bechyné 1949, l. c. p. 492.
ab. *omissa* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 50.
subsp. *boliviana* Bechyné 1949, l. c. p. 492. — Bolivia.- Arg.: Jujuy.
ab. *humeralis* Bechyné 1949, l. c. p. 492. — Bras.: Matto Grosso.
subsp. *intermedia* Bechyné 1949, l. c. p. 492; Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 50. — Arg.: Santa Fe, Formosa, Chaco, Santiago del Estero, Tucumán, Salta, Jujuy.
= *striatopilosa* Jacoby 1904, Ark. f. Zool. 1, p. 514.
ab. *pseudohumeralis* Bechyné 1953, l. c. p. 50.

velutina Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 288 *(Teaspes)*. — Bras.: Bahia.

villaricensis Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 248, tab. 19. — Paraguay.

Gen. **Lepronota**

Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 241. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 19. — Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 463. — Bechyné 1945, Acta Ent. Mus. Nat. Prag. 23, p. 167; 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 294.
= *Teaspes* Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 244. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 19. — Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 463. — Bechyné 1945, Acta Ent. Mus. Nat. Prag. 23, p. 167.
Genotypus: *L. morbillosa* Chapuis.

aenea Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 59 (*Noda*). — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 488; 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 248. — Bras.: Sa. Catarina.

angusta Bechyné 1945, Acta Ent. Mus. Nat. Prag. 23, p. 169. — Bras.: S. Paulo.

bucki Bechyné (i. l.) — Bras.: Rio Grande do Sul.

coelestina Bechyné 1945, Acta Ent. Mus. Nat. Prag. 23, p. 171. — Bras.: S. Paulo.

cyanella Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 293. — Bechyné 1945, Acta Ent. Mus. Nat. Prag. 23, p. 169. — Bras.: Minas Gerais, S. Paulo.

erythropus Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 60 (*Noda*, in Junk-Sch. sub *Lepronota*). — Bechyné 1945, Acta Ent. Mus. Nat. Prag. 23, p. 169. — Bras.: S. Paulo, Sa. Catarina.
ab. *aerea* Bechyné 1945, l. c. p. 170.
ab. *azurea* Bechyné 1945, l. c. p. 170.
ab. *pseudoaerea* Bechyné 1945, l. c. p. 170.
ab. *vicina* Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 61 (*Noda*). — Bechyné 1945, l. c. p. 170.
subsp. *interposita* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 488. — Bras.: Rio de Jan.

fulvicornis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 19, nota 1.	Brasil.
lata Bechyné 1945, Acta Ent. Mus. Nat. Prag. 23, p. 171. ab. *splendens* Bechyné 1945, l. c. p. 171.	Bras.: S. Paulo.
lugubris Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 20, nota 1 *(Teaspes)*.	Brasil.
marshalli Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 63.— Bechyné 1945, Acta Ent. Mus. Nat. Prag. 23, p. 168. ab. *cyanicolor* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 289. ab. *nigrescens* Bechyné 1945, l. c. p. 168.	Bras.: Rio de Jan., S. Paulo, Minas Gerais, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Uruguay. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
morbillosa Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 242, nota 1. — Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 292. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 272.	Bras.: Esp. Santo, Rio de Jan., S. Paulo, Minas Gerais, Santa Catarina.
porosa Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 561 *(Eumolpus)*. — Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 59 *(Iphimeis)*. = *festiva* Harold 1874, l. c. p. 60 *(Noda*, in Junk.-Sch. sub *Lepronota)*. — Bechyné 1945, Acta Ent. Mus. Nat. Prag. 23, p. 170, fig. 2. ab. *atrovirens* Bechyné 1945, l. c. p. 171. ab. *coerulea* Bechyné 1945, l. c. p. 171.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.
sachtlebeni Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 289.	Bras.: S. Paulo.
singularis Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 292.	Bras.: Minas Gerais.
tessulata Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 562 *(Eumolpus)*. — Chapius 1874, Gen. Col. X, p. 245, nota 1, t. 118, f. 3 *(Teaspes tesselata)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 290. ab. *pubescens* Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 122. — Bechyné 1951, l. c. p. 290 *(Teaspes)*.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
tuberculata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5)	Bras.: Rio de Jan.,

7, p. 122. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 3, p. 488.	S.Paulo, Sa.Catarina, Rio Grande do Sul.
variolosa Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 63.	Bras.: Rio de Jan.
verrucosa Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 292.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais.

Species exclusae:

L. discoidalis Jacoby > *Isolepronota.*
L. obscura Harold > *Isolepronota.*
L. peruana Lefèvre > *Isolepronota.*
L. (Teaspes) costata Lefèvre > *Isolepronota.*
L. (Teaspes) striatopilosa Lefèvre > *Isolepronota.*
L. (Teaspes) velutina Lefèvre > *Isolepronota.*

Gen. Agrianes

Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 238. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 13.

Genotypus: *A. validicornis* Chapuis.

andicola Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 214.	Perú. - Bolivia.
bryanti Bechyné 1950, l. c. p. 213.	Arg.: Santa Fe.
subcostatus Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, Bull. p. LXXXI.	Bras.: Rio Grande do Sul.
validicornis Chapuis 1874, Gen. Col. X. p. 239, nota 1, t. 117, f. 5. — Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 120. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 185; 1949, l. c. 8, p. 482.	Bras.: S. Paulo, Minas Gerais, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.- Uruguay. - Paraguay. -
ab. *bipartius* Bechyné 1949, l. c. p. 482.	Arg.: Bs. Aires, Entre Ríos, Corrientes, Formosa, Santa Fe, Formosa, Santiago del Estero.
ab. *collaris* Bechyné 1948, l. c. p. 186.	
ab. *costulatus* Bechyné (i. l.) = *subcostatus* Bechyné 1948 (nec Lefèvre 1888), l. c. p. 186.	
ab. *cyanicornis* Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 14, nota 1. — Bechyné 1948, l. c. p. 186.	
ab. *marginatus* Bechyné 1948, l. c. p. 186.	
ab. *nigerrimus* Bechyné 1949, l. c. p. 482.	
versicolor Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCIV.	Brasil.

viridiaeneus Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 120.	Arg.: Entre Ríos.

Gen. **Nodonotopsis**

Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 492.

monrósi Bechyné 1949, l. c. p. 493.	Arg.: Misiones.

Gen. **Monrósiella** Bechyné

Bechyné 1945, Acta Ent. Mus. Nat. Prag. 23, p. 168.

mucronata Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 500 *(Argoa)*. — Bechyné 1945, l. c. p. 168, fig. 1. ab. *cyanea* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 291.	Bras.: Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones, Santa Fe, Santiago del Estero.

Gen. **Eucampylochira**

Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 291.

discophora Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 75 et 1073 (*Campylochira*).	Bras.: S. Paulo.

Gen. **Leprocolaspis**

Bechyné 1951, Notulae ent. 31, p. 60.
Genotypus: *L. interrupta* Harold.

brunnipes Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 296 (*Colaspis*). — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 52.	Bras.: Minas Gerais. Bahia.
haroldi Jacoby 1879, Cist. Ent. 2, p. 514 (*Colaspis*). — Bechyné 1951, Notulae ent. 31, p. 60.	
interrupta Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 64 (*Colaspis*). — Bechyné 1951, l. c. p. 60.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo.
ruficoxis Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio Grande do Sul.
sulcata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 144 (*Colaspis*).	Bras.: Bahia.
sulcogemmata Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCVIII (*Colaspis*).	Brasil.

Gen. Wittmerita

Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 295.

nigrimana Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 147 (*Colaspis*). — Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina.
= *verrucosa* Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 492 (*Alethaxius*).

Gen. Sibotes

Lefévre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 20.

ater Lefèvre 1885, l. c. p. 20, nota 2. — Brasil.

Gen. Deuteragbalus

Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 499.

bonariensis Bechyné 1949, l. c. p. 499, fig. 5 — Arg.: Bs. Aires.

Gen. Agbalus

Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 242.

sericeus Chapuis 1874, l. c. p. 243, nota 1, t. 118, f. 1. — Brasil.

Species exclusae:

Species omnes sub *Agbalus* in Catalogis enumeratae ad gen. *Hylax* transferrendae sunt.

Gen. Eurysarcus

Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 24.
= *Polysarcus* Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 286.

Genotypus: *E. abiroides* Lefèvre.

abiroides Lefèvre 1876, l. c. p. 288. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 273. — Bras.: Rio de Jan.

dejeani Lefèvre 1876, l. c. p. 289. — Brasil.

dichrous Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p 119. — Colombia.

foveicollis Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 289. — Bras.: Sa. Catarina.

reitteri Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 273. — Bras.: Sa. Catarina. Rio Grande do Sul.

rufinus Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 166, nota 6. — Bras.: Bahia.

Gen. Clisithera

Baly 1864, Journ. of Ent. 2, p. 220. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 238. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège 2, p. 13. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 216.

cerasina Perty 1832, Delect. Anim., p. 105, t. 21. f. 5 *(Eumolpus)*. — Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 83. — Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, 1884, Bull., p. XLV. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 216, t. 40, f. 21. — Panamá. - Colombia. - Ecuador. - Perú. - Bolivia. - Bras.: Amazonas, Pará.

= *atricornis* Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 162 *(Chalcophana)*.

= *nigricornis* Baly 1864, Journ. of Ent. 2, p. 221.

ab. *pedestris* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 481; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey, p. 288.

Gen. Agrosterna

Harold 1875, Col. Hefte 14, p. 102. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 51 — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 52.

= *Cephalaletes* Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 260.

= *Choris* Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 123; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 23; Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 331. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I. Suppl., p. 215.

= *Mevania* Harold 1874, Col. Hefte 12,

p. 82. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 13.

Genotypus: *A. buphtalma* Harold.

coerulea Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 23, nota 1 *(Choris)*. — Colombia.

buphtalma Harold 1875, Col. Hefte 14, p. 103. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 52. — Arg.: Entre Ríos, Cordoba, Santa Fe, Formosa, Chaco, Santiago del Estero. - Paraguay.

flavida Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 124 *(Choris)*. — Colombia.

kirschi Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 82 (*Mevania*). — Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 331 (*Choris*). — Colombia. - Venezuela.
= *subspiciosa* Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 261, fig. 5 (*Cephalaletes*).
ab. *cyanea* Bechyné 1953, l. c. 4, p. 52.

lateralis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 124 (*Choris*). — Colombia.

monrósi Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 517 (*Alethaxius*); 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 52. — Arg.: Formosa, Chaco, Santiago del Estero, Catamarca, Tucumán, Salta, Jujuy.
= *argentiniensis* Bechyné 1949, l. c. p. 518 (*Alethaxius*).

nigrita Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 33 *(Choris)*. — Bras.: Amazonas.

nucea Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 124. — Colombia.

panamensis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 204, t. 40, f. 12 *(Ischyrolampra)*. — Panamá.

pubicollis Jacoby 1890, Suppl., l. c. p. 216, t. 40, f. 20 *(Choris)*. — México.

theobromae Bechyné 1950, Mém. Mus. Verona 2, p. 104 *(Cephalaletes)*. — Trinidad (B.W I.).

Gen. **Taimbezinhia**

Bechyné (i. l.)

bucki Bechyné (i. l.) — Bras.: Rio Grande do Sul.

ab. *insignis* Bechyné (i. l.)

Gen. **Murimolpus**

Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 298.

wittmeri Bechyné 1950, l. c. p. 299. — Bras.: Rio de Jan.

Gen. **Balya**

Jacoby 1882, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 53. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 14.

Genotypus: *B. picta* Perty.

jacobyi Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull. p. CL. — Arg.: Mendoza, Santiago del Estero, Entre Rios.

picta Perty 1832, Delect. Anim., p. 105, t. 21, f. 6 (*Eumolpus*). — Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 83. — Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 338. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 482. — Bras.: Minas Gerais, Matto Grosso. - Paraguay. - Arg.: Santiago del Estero, Tucumán, Salta. - Bolivia.

= *quadrimaculata* Jacoby 1882, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 53.

ab. *obscuripennis* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 483.

ab. *quadripunctata* Bechyné 1949, l. c. p. 483.

ab. *reducta* Bechyné 1949, l. c. p. 483.

ab. *sexnotata* Bechyné 1949, l. c. p. 489.

ab. *suturata* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 53.

ab. *uniformis* Bechyné 1953, l. c. p. 53.

Gen. **Hylax**

Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull., p. XLV; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 14. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 270.

= *Amasis* Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 236.

= *Hermesia* Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, Bull., p. CLXXVIII; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 39. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 227; 1904, Ark. f. Zool. 1, p. 515. — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 192.
Genotypus: *H. calcaratus* Chapuis.

aeneus Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 118 (*Agbalus*). — Colombia.

analectus Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 282. — Bolivia.

auratus Olivier 1808, Ent. VI, p. 882, t. 1, f. 8 (*Colaspis*). — Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, Bull., p. CLXXVIII. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 228. — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 192 (*Hermesia*). — Guyana. - Colombia. - Ecuador. - Perú. - Bolivia. - Bras.: Amazonas, Matto Grosso.
= *surinamensis* Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 252 (*Agbalus*).
ab. *cyaneoindutus* Bechyné 1950, l. c. p. 252 (*Agbalus*).
ab. *nitidissimus* Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 162 (*Chalcophana*). — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 498, fig. 3; 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 251, fig. 4b (*Agbalus*).
subsp. *violaceus* Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 151 (*Rhabdophorus*, sub *Agbalus* in Junk-Schlkg. Cat.). — Panamá. - Costa Rica.
ab. *necessarius* Bechyné (i. l.).

bahiensis Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 215. — Bras.: Bahia.

bolivianus Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 465 (*Agbalus*). — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 281. — Bolivia.
= *subcostatus* Jacoby 1900, l. c. p. 466 (*Agbalus*).
ab. *atripes* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 281.

ab. *coeruleoviolaceus* Bechyné 1951, l. c. p. 281.	
ab. *obscuripes* Bechyné 1951, l. c. p. 281.	
calcaratus Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 237, nota 1, t. 117, f. 4. — Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p 107. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 284.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais.
subsp. *vianai* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 496, fig. 4 (*Agbalus*); 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 284.	Bras.: S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones, Corrientes, Formosa, Chaco.
chiriquiensis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 466 (*Agbalus*).	Panamá.
chrysodinoides Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 282; 1953, l. c. 4, p. 55.	Paraguay. - Arg.: Buenos Aires, Chaco.
ab. *aerosus* Bechyné (i. l.)	
ab. *infirmus* Bechyné (i. l.)	
ab. *purpureoviolaceus* Bechyné 1951, l. c. p. 282.	
continuus Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 497, f. 2 (*Agbalus*); 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 283.	Perú.
coroicensis Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 250, fig. 4a.	Bolivia.
ab. *cyanescens* Bechyné 1950, l. c. p. 251.	
costaricensis Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 283.	Costa Rica.
cupreus Olivier 1791, Enc. méth. VI, p. 64; 1808, Ent. VI, p. 888, t. 2, fig. 20 (*Colaspis*).	Guyane fr.
cyaneus Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 193 (*Hermesia*),	Bras.: Sa. Catarina. Amazonas.
cyanipes Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCVI (*Agbalus*).	Guyane fr.
dilatipes Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 195 (*Agbalus*).	Paraguay.
elongatus Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 21, nota 1 (*Agbalus*).	Ecuador.
ferox Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3)	Guyana.

2, 4, p. 336 (*Corysthea*). — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 341.

flavipes Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 21, nota 2 (*Agbalus*). — Perú.

guérini Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 53. — Bras.: Goiaz.

hilaris Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCV (*Agbalus*). — Guyana.-Bras.:Amazonas.

humeralis Baly 1860, Journ. of Ent. 1, p. 35 (*Colaspis*). — Bodwitch 1921, The Entomol. 54, p. 195 (*Agbalus*). — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 283. — Bras.: Amazonas., Sa. Catarina (?).

hoegei Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 206 (*Agbalus*). — México.

klugi Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCV (*Agbalus*). — Guyane fr. - Bras.: Amazonas.

lateralis Lefèvre 1878, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R., p. XLVII; 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 293 (*Agbalus*). — Guyana.-Bras.:Amazonas.

marcapatensis Bechyné (i. l.) — Perú.

mexicanus Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 124 (*Agbalus*). — México.

mutabilis Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 118 (*Agbalus*). — Colombia.

nigroviolaceus Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 464 (*Agbalus*). — Bras.: Amazonas.

peruanus Lefèvre 1895, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 22, nota 1 (*Agbalus*). — Perú.

plagiatus Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 117 (*Agbalus*). — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 283. — Colombia.

pseudoviolaceus nom. nov. — Guatemala.
= *violaceus* Jacoby 1882 (nec *auratus* var., q. v.), Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 154 (*Corysthea*); l. c. 1890, Suppl. p. 206 et 228, t. 9, f. 3. — Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 340 (*Agbalus*).

puncticollis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 205 (*Agbalus*). — México.

quadriplagiatus Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 124 (*Agbalus*). — México.

Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 282.

romani Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 32 (*Agbalus*). — Bras.: Amazonas.

rufimanus Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 118 (*Agbalus*). — Colombia.

rufotestaceus Lefèvre 1878, l. c. p. 119 (*Agbalus*). — Colombia.

rugulosus Lefèvre 1882, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 2. Bull., p. CLXXX (*Rhabdopterus*). — Ecuador.

rutilans Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 22, nota 2 (*Agbalus*). — Colombia.

spinipes Latreille 1832, Voy. Humboldt, Ins. II, p. 71, t. 34, f. 12 (*Eumolpus*). — Amer. merid.

strigatus Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCVI (*Agbalus*). — Guyane fr.

strigicollis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 467 (*Agbalus*). — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 54. — Bras.: Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Bs. Aires, Entre Ríos, Misiones, Santa Fe, Chaco, Santiago del Estero.

ab. *coeruleicolor* Bechyné 1953, l. c. p. 54.

tarsalis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 22, nota 3 (*Agbalus*). — Bechyné 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg., 28, no. 38, p. 7. — Venezuela. - Bras.: Minas Gerais (?).

tenebrosus Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 206 (*Agbalus*). — Panamá.

viridis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 214 (*Agbalus*). — Costa Rica.

wygodzinskyi Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 215. — Arg.: Tucumán.

zikáni Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 494, fig. 1 (*Agbalus*). — Bras.: Esp. Santo, Rio de Jan., Minas Gerais.

Gen. **Itatiaia**

Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 55.

zikáni Bechyné 1953, l. c. p. 55. — Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais.

Gen. Iphimeis

Baly 1864, Ent. Mo. Mag. 1, p. 133. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 240. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 15.
Genotypus: *I. fulvipes* Baly.

baly Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 58.	Brasil.
deposita Bechyné 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 8. ab. *adumbrata* Bechyné 1952, l. c. p. 8. ab. *humerisignata* Bechyné 1952, l. c. p. 8.	Bras.: Minas Gerais.
dives Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 565 (*Colaspis*). — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 271; 1951, Notulae ent. 31, p. 60. ab. *cupreopurpurea* Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 241. ab. *picipes* Bechyné (i. l.)	Bras.: Esp. Santo, Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
dubitabilis Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1067.	Bras.: Bahia.
subsp. *corumbae* Bechyné 1950, l. c. p. 1068.	Bras.: Matto Grosso.
erythropus Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 283.	Brasil.
finalis Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1069.	Bras.: Bahia.
fulva Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 283.	Colombia.
fulvipes Baly 1864, Ent. Mo. Mag. 1, p. 134.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo.
fuscitarsis Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CLVIII.	Bras.: Bahia.
itatiaiensis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 57.	Bras.: Rio de Jan.
nicki Bechyné 1953, l. c. p. 58.	Bras.: S. Paulo.
nigritarsis Lefèvre 1878, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R., p. 1 (*Colaspis*). — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 58.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais.
rugicollis Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 109.	Brasil.
speciosa Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 21.	Bras.: Amazonas.

Species exclusae:

I. bacca Erichson > *Rhabdopterus.*
I. cribrata Lefèvre > *Iphimolpus*
I. fulvicollis Jacoby > *Chalcophana.*
I. porosa Germar > *Lepronota.*

Gen. **Iphimolpus**

Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 482.

cribratus Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 121 (*Iphimeis*). — Bras.: Bahia, Minas Gerais, Rio de Jan.
ab. *discolor* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 58.

Gen. **Parachalcoplacis**

Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 268.
Genotypus: *P. fulgurans* Klug.

abstracta Bechyné (i. l.) — Bolivia.
amazonica Jacoby 1899, The Entomol. 32, p. 250 (*Lamprosphaerus*). — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 288 (*Iphimeis*); 1953, l. c. 4, p. 60. — Bras.: Amazonas, Pará.
anthrax Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 261 (*Antitypona*). — Bras.: S. Paulo.
cearensis Bechyné (i. l.) — Bras.: Ceará.
chopardi Bechyné (i. l.) — Bras.: Pará.
clermonti Bechyné (i. l.) — Arg.: Misiones. - Brasil (?).
concinna Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 23 (*Iphimeis*). — Bras.: Amazonas.
confraterna Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 261 (*Antitypona*). — Bras.: Rio de Jan.
costulifera Bechyné (i. l.) — Bras.: Rio de Janeiro.
dilatata Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 2, fig. 1; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 263 (*Antitypona*). — Bras.: Minas Gerais, Goiaz.
ab. *auratoviridis* Bechyné 1950, l. c. p. 3.
ab. *testaceipes* Bechyné 1950, l. c. p. 3.
fallax Bechyné 1950, l. c. p. 4, fig. 2. — Bras.: Minas Gerais.
ab. *cyaneoviolacea* Bechyné 1950, l. c. p. 4.

ab. *pedestris* Bechyné 1950, l. c. p. 4.
ab. *repetita* Bechyné 1950, l. c. p. 4.

flaveola Jacoby 1899, The Entomol. 32, p. 250 (*Lamprosphaerus*). — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 60. — Bras.: Amazonas.

fulgurans Klug 1829, Preisverz. p. 10 (*Colaspis,* sub *Chalcoplacis* in Junk-Schkl.). — Bras.: S. Paulo, Minas Gerais.
= *subviolacea* Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 209.
ab. *plicipennis* Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 565 (*Colaspis*).
= *olivicolor* Bechyné 1950, l. c. p. 209.
ab. *coelicolor* Bechyné 1950, l. c. p. 209.
ab. *mrázi* Bechyné 1950, l. c. p. 209.

gastrophysoides Bechyné 1953, l. c. 4, p. 60. — Bras.: Matto Grosso.

humilis Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLXXIX (*Colaspoides*). — Venezuela.

igneipennis Jacoby 1898, The Entomol. 31, p. 162 (*Lamprosphaerus*). — Bras.: Amazonas.

inermis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 194 (*Hermesia*). — Colombia.

jujuyensis Bechyné (i. l.) — Arg.: Jujuy.

laeta Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 23 (*Iphimeis*). — Bras.: Amazonas.

ludicra Bechyné (i. l.) — Bras.: Esp. Santo.

nicteroyensis Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 260 (*Antitypona*). — Bras.: Rio de Jan.

ochracea Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 25 (*Iphimeis*). — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 59. — Bras : Amazonas.

ovatula Bechyné (i. l.) — Bras.: Rio de Jan.

pallida Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 25 (*Iphimeis*). — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 59. — Bras.: Amazonas.

pohli Bechyné 1951, l. c. 2, p. 253. — Bras.: S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.
ab. *cupreolucens* Bechyné (i. l.)
ab. *smaragdula* Bechyné (i. l.)

progressa Bechyné 1951, l. c. p. 262 (*Antitypona*). — Bras.: Amazonas.
ab. *regressa* Bechyné 1951, l. c. p. 262.

rufotestacea Bechyné (i. l.) — Bras.: Sa. Catarina.

saudensis Bechyné (i. l.)	Bras.: S. Paulo.
semisericea Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 62.	
signata Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 24 (*Iphimeis*). — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 60.	Bras.: Amazonas, Minas Gerais, Goiaz, Pará.
subcircularis Bechyné 1953, l. c. p. 61.	Bras.: Pará.
subunicolor Bechyné 1953, l. c. p. 59.	Bras.: Pará.
sulcaticeps Bechyné 1951, l. c. 2, p. 259 (*Antitypona*).	Bras.: Amazonas.
suturalis Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 24 (*Iphimeis*). — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 58.	Bras.: Amazonas, Pará, Bahia.
terminata Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 462 (*Lamprosphaerus*).	Bras.: Amazonas.
tricolor Fauvel 1861, Bull. Soc. Linn. Normand. 5, p. 322 (*Sphaeroplacis*). = *rufipes* Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 166 nota 2 (*Lamprosphaerus*). ab. *viridula* Bechyné (i. l.).	Guyana. — Bras.: Amazonas, Pará.
varians Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, 296 (*Alethaxius*); 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 62. ab. *elytralis* Bechyné 1950, l. c. p. 297. ab. *muriensis* Bechyné 1950, l. c. p. 297.	Bras.: Rio de Jan.

Gen. **Costalimaita**

Bechyné (i. l.)

Genotypus: *C. suturalis* Lefèvre.

lurida Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 295 (*Colaspoides*).	Bras.: Bahia, Minas Gerais.
ferruginea Fabricius 1801, Syst. El. I, p. 415. — Laporte 1840, p. 514 (*Colaspis*). — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 25 (*Colaspoides*). — Béchyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 62. = *iglesiasi* Costa Lima 1936, O Campo, no. 11, p. 35, figs. (*Melinophora*). = *proxima* Klug 1829, Preisverz., p. 10 (*Colaspis*).	Guyana. - Bras.: Amazonas, Pará, Pernambuco, Bahia, Goiaz, Esp. Santo, Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina, Matto Grosso. - Paraguay. - Arg.: Misiones, Corrientes,

= *vulgata* Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 160, nota 1 (*Colaspoides*).	Chaco, Formosa, Salta.
suturalis Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 296 (*Colaspoides*). ab. *dilutior* Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 227 (*Colaspoides*).	Bras.: Bahia, Esp. Santo, Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Paraná.

Gen. **Neoiphimeis**

Bechyné (i. l.)

Genotypus: *N. balyi* Jacoby.

balyi Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 508 (*Colaspoides*). ab. *decolor* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 530. ab. *immaculaticeps* Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 229.	Bras.: Bahia, Esp. Santo, Rio de Jan., S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
bifasciata Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p, 108. — Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 463 (*Colaspoides*).	Brasil.
catoinella Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 235, t. 3, f. 18 (*Colaspoides*).	Bras.: Bahia.
decemlineata Jacoby, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 507 (*Colaspoides*).	Bras.: S. Paulo.
decemmaculata Jacoby 1879, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 781. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 530 (*Colaspoides*).	Bras.: Rio de Jan.
depexa Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 233, t. 3, f. 24 (*Colaspoides*).	Bras.: Rio de Jan.
deyrollei Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 294 (*Colaspoides*).	Brasil.
exitialis Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 235, t. 3, f. 22 (*Colaspoides*).	Bras.: S. Paulo.
flavofasciata Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 507. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 227 (*Colaspoides*). ab. *multiornata* Bechyné 1950, l. c. p. 227. ab. *obsolescens* Bechyné 1950, l. c. p. 227. ab. *parumornata* Bechyné 1950, l. c. p. 227. ab. *subornata* Bechyné 1950, l. c. p. 228.	Bras.: Esp. Santo.
nigrimana Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLXXIX. — Bechyné	Bras.: Esp. Santo, Rio de Jan.

1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 530 (*Colaspoides*).
ab. *atrior* Bechyné 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 20.

nigripes Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 157, nota 1 (*Melinophora*). — Bras.: Rio de Jan.

nigrothoracica Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 234, t. 3, f. 21 (*Colaspoides*). — Bras.: Rio de Jan.

notata Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLXXVIII (*Colaspoides*). — Brasil.

obtenta Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 231, t. 3, f. 17 (*Colaspoides*). — Bras.: Esp. Santo.

ocellata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 325. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 232, t. 3, f. 4 (*Colaspoides*). — Bras.: Esp. Santo, Rio de Jan, S. Paulo.
ab. *aestuans* Bechyné 1950, l. c. p. 232, t. 3, f. 10.
ab. *anticejuncta* Bechyné 1950, l. c. p. 232, t. 3, f. 11.
ab. *extranea* Bechyné 1950, l. c. p. 232, t. 3, f. 7.
ab. *luminosa* Bechyné 1950, l. c. p. 232, t. 3, f. 9.
ab. *mediojuncta* Bechyné 1950, l. c. p. 232, t. 3, f. 12.
ab. *nigromaculata* Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 159, nota 1. — Bechyné 1950, l. c. p. 232, t. 3, f. 6 (*Colaspoides*).
ab. *petraeella* Bechyné 1950, l. c. p. 232, t. 3, f. 8.
ab. *scaeva* Bechyné 1950, l. c. p. 231, t. 3, f. 5.

ornata Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 294 (*Colaspoides*). — Brasil.

pavonina Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 504. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 232, t. 3, fig. 2 (*Colaspoides*). — Bras.: Esp. Santo.
ab. *guttatithorax* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 532; 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 233.

ab. *signatithorax* Bechyné 1950, l. c. p. 233, t. 3, f. 3.	
pereirai Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 531 (*Colaspoides*). ab. *joanopolitana* Bechyné 1949, l. c. p. 532. ab. *marcelinensis* Bechyné 1949, l. c. p. 531.	Bras.: S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
picturata Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R. p. CCLXXVIII (*Colaspoides*).	Brasil.
plagiata Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 296.	Bras.: Bahia.
progressa Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 230, t. 3, f. 20 (*Colaspoides*).	Bras.: Rio de Jan., S. Paulo.
sarta Bechyné 1950, l. c. p. 233, t. 3, f. 25 (*Colaspoides*).	Bras.: S. Paulo.
serena Bechyné 1950, l. c. p. 229, t. 3, f. 19 (*Colaspoides*).	Bras.: Esp. Santo.
tempestiva Bechyné 1950, l. c. p. 228, t. 3, f. 1 (*Colaspoides*).	Bras.: Esp. Santo.
unituberculata Bechyné 1950, l. c. p. 235, t. 3, f. 23 (*Colaspoides*).	Bras.: Rio de Jan.
variabilis Jacoby 1879, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 781. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 233 (*Colaspoides*). ab. *aequilibra* Bechyné 1950, l. c. p. 234, t. 3, f. 16. ab. *integella* Bechyné 1950, l. c. p. 234, t. 3. f. 14. ab. *pronuba* Bechyné 1950, l. c. p. 234, t. 3, f. 13. ab. *tumultuosa* Bechyné 1950, l. c. p. 234, t. 3, f. 15.	Bras.: Esp. Santo, S. Paulo, Minas Gerais.

Gen. **Sterneurus**

Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 119; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 55. — Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 1.
Genotypus: *S. fulgidus* Lefèvre.

balyi Bechyné (i. l.) ab. *cuprifer* Bechyné (i. l.)	Bras.: Amazonas.

berylinus Bechyné 1951, Notulae ent. 31, p. 60.	Bras.: S. Paulo.
fulgidus Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 120. ab. *distinctus* Lefèvre 1875, l. c. p. 121. ab. *fallax* Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 225. ab. *rufipes* Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 121. — Bechyné 1951, Notulae ent. 31, p. 60. ab. *splendens* Bechyné (i. l.) ab. *viridisplendens* Bechyné (i. l.)	Bras.: S. Paulo, Minas Gerais, Rio de Jan.
lateralis Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 122.	Brasil.
penetrans Bechyné (i. l.)	Perú.
viridicatus Bechyné (i. l.) ab. *kahnei* Bechyné (i. l.) ab. *nigricans* Bechyné (i. l.) ab. *viridicoeruleus* Bechyné (i. l.)	Bras.: Bahia.
Gen. **Lamprophaes** Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, 1876, p. 298; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 55.	
gemma Perty 1832, Delect. anim. p. 105, t. 21, f. 7 *(Colaspis)*. — Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 299. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 288. = *igneicollis* Jacoby 1880, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 593 *(Chalcophana)*. =? *sumptuosa* Fabricius 1798, Ent. Syst. Suppl., p. 88 *(Chrysomela)*; 1801, Syst. Eleth. I, p. 420. — Olivier 1808, Ent. VI, p. 906, t. 1, f. 15 *(Eumolpus)*.	Ecuador. - Perú. - Bolivia. - Bras.: Amazonas, Pará, Goiaz, Minas Gerais.
Gen. **Eriphylina** Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLXIII, nota 1. = *Eriphyle* Baly 1864, Journ. of Ent. 2, p. 222. — Marshall 1865, l. c. p. 350. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2)	

11, p. 54.
Genotypus: *E. unimaculata* Baly.

albomaculata Allard 1894, Le Natural 16, p. 256 *(Corysthea)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 341. — Bras.: Amazonas.

balyi Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 167. — Guyane fr.

bipartita Marshall 1865, Journ. of Ent. 2, p. 351. — Guyane fr.

circumcincta Marshall 1865, l. c. p. 351. — Guyane fr.

congrua Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 51. — Bras.: Amazonas.

cyanicornis Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLXIII. — Bras.: Amazonas.

limbata Olivier 1808, Ent. VI, p. 884, t. 2, f. 12 *(Colaspis)*. — Bras.: Amazonas. - Guyane fr.

nigritarsis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 157. — Bras.: Amazonas, Pará.

octoguttata Olivier 1808, Ent. VI, p. 883, t. 1, f. 10 *(Colaspis)*. — Guyane fr.

pallida Olivier 1808, l. c. p. 888, t. 2, f. 21 *(Colaspis)*. — Guyane fr.

rectilineata Marshall 1865, Journ. of Ent. 2, p. 352. — Guyane fr.

rufovittata Marshall 1865, l. c. p. 351. — Bras.: Amazonas.

sanguinea Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 77 *(Chalcophana)*. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 260. — Brasil?

unimaculata Baly 1864, Journ. of Ent. 2, p. 222. — Bras.: Amazonas.

unipunctata Olivier, 1808, Ent. VI, p. 884, t. 1, f. 11 *(Colaspis)*. — Guyane fr.

vicina Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLXIII. — Perú.

Gen. **Chalcophana**

Chevrolat 1843, Dict. Hist. Nat. (d'Orbigny) III, p. 372. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 258. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 154. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2)

11, p. 51. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 321.
= *Cychrea* Baly 1864, Journ. of Ent. 2, p. 222. — Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 494.
Genotypus: *Ch. ruficollis* Fabricius.

abdominalis Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 195. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 328. — Bolivia.

ancora Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 78. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 156 (pars); l. c. 1890, Suppl., p. 228. — México.

angulicollis Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLXII. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 325. — Ecuador. - Bolivia.

apicalis Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 74. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 159. — México.

bogotana Harold 1874, Col. Hefte 12. p. 78. — Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 128. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 67. — Colombia.

brevicollis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 230. — México.

brevis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 496.

buckleyi Jacoby 1880, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 593. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 330. — Ecuador. - Perú.

caligans Bechyné 1951, l. c. p. 329. — Bolivia. - Perú.
ab. *exspectata* Bechyné (i. l.)

carinata Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 297. — Colombia.

championi Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 155; l. c. 1890, Suppl., p. 228. — México. - Guatemala. - Br. Honduras. - Costa Rica.

cincta Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 76. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 155; l. c. 1890, Suppl., p. 228, t. 7, f. 9. — México. - Guatemala. - Br. Honduras. - Costa Rica.
ab. *noncincta* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 71.

coeruleipennis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 497.	Colombia.
colimana Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 255, tab. 20.	México.
consobrina Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 70.	Bras.: S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina.
conspicua Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLXI. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 324.	Perú.
continua Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 521.	Brasil.
coronadoi Bechyné 1947, Acta Soc. Ent. CSR 44, p. 83.	Panamá.
ab. *nonfasciata* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 72.	
cuneata Bechyné 1951, l. c. 2, p. 333.	Bolivia.
cyanipennis Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 339.	Colombia.
densipennis Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLXII.	Ecuador.
depressa Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 156. — Bechyné 1947, Acta Soc. Ent. CSR 44, p. 84.	México.
dilecta Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 73.	Brasil.
dimidiata Baly 1860, Journ. of Ent. 1, p. 35 *(Colaspis)*.	Brasil.
dimidiaticornis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 231.	México.
discolor Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 77. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 163, t. 6, f. 25. = *costatipennis* Jacoby 1878, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 144.	Nicaragua. - Costa Rica. - Panamá.
dissimilis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 162.	Guatemala.
divisa Jacoby 1893, Ann. Soc. Ent. Belg. 37, p. 274. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 325.	Bolivia.
subsp. *stöckleini* Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 259, fig. 6; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 325.	Colombia.

dominula Bechyné 1951, l. c. p. 330.	Bolivia.
duodecimpunctata Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 218.	Perú.
effulgens Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 161. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 330, 332 et 333.	Perú.
subsp. *acutipennis* Bechyné 1951, l. c. p. 333.	Bolivia.
subsp. *boreella* Bechyné 1953, l. c. 4, p. 64.	Colombia.
elongata Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 193. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 323; 1953, l. c. 4, p. 70.	Perú. - Bolivia. - Arg.: Tucumán.
ab. *aversa* Bechyné 1951, l. c. p. 323.	
ab. *discoviridis* Bechyné 1951, l. c. p. 323.	
ab. *elytralis* Bechyné 1951, l. c. p. 323.	
ab. *immetallica* Bechyné 1951, l. c. p. 323.	
emarginata Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 229.	Guatemala.
erichsoni Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 498. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 324.	Perú.
excellens Bechyné 1951, l. c. p. 327.	Perú.
euxina Bechyné 1951, l. c. p. 327.	Ecuador. - Perú.
ab. *subrufula* Bechyné 1951, l. c. p. 327 et 330.	
fenestrata Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 495.	Bras.: Amazonas.
fortepunctata Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 331 et 333.	Bolivia.
fossulata Bechyné 1951, l. c. p. 329.	Ecuador.
freyi Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 287, fig.	Guatemala.
fulvicollis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 463 *(Iphimeis)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 320.	Bras.: Goiaz.
ab. *analogica* Bechyné 1951, l. c. p. 321.	
ab. *pseudocyanea* Bechyné 1951, l. c. p. 321.	

ab. *pseudogrammica* Bechyné 1951, l. c. p. 321.	
fulvocincta Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 216. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 331 et 334.	Bolivia.
fuscicornis Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 74.	Colombia.
germari Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 158.	México.
gigantea Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 118.	Bras.: Rio de Jan., S. Paulo.
gigas Jacoby 1879, Cist. Ent. 2, p. 514. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 323.	Perú.
godmani Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 160, t. 7, f. 10.	México. - Panamá.
haroldi Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 129. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 68.	Colombia.
ab. *ignita* Bechyné 1953, l. c. p.	
hilaris Germar 1824, Ins. spec. nov. p. 573 *(Colaspis)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 521.	Bras.: Bahia, Esp. Santo, Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
histrio Baly 1864, Journ. of Ent. 2. p. 222 *(Cychrea)*.	Bras.: Amazonas,
hondurensis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 71.	Honduras.
ab. *transversofasciata* Bechyné 1953, l. c. p. 71.	
ab. *vestigalis* Bechyné 1953, l. c. p. 71.	
humeralis Lefèvre 1882, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 2, Bull., p. CLXXI.	Ecuador.
hybrida Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 161.	Guatemala.
illustris Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 161. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 324.	Perú.

ab. *insignis* Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 298. — Bechyné 1951, l. c. p. 324.	
ab. *nigrofemorata* Bechyné 1951, l. c. p. 324.	
subsp. *simplicicornis* Bechyné (i. l.)	Ecuador.
impressipennis Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 169. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 334.	Bolivia.
inquilina Bechyné 1953, l. c. 4, p. 65.	Ecuador.
jacobyi Baly 1881, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 501. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 259; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 324.	Perú.
subsp. *binotata* Baly 1881, l. c. p. 501. — Bechyné 1951, l. c. 325.	Ecuador.
ab. *kulzeri* Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 257, fig. 5; 1951, l. c. p. 325.	
ab. *innotata* Bechyné 1951, l. c. p. 325.	
subsp. *parvinotata* Bechyné 1951, l. c. p. 325.	Bolivia.
kirschi Lefèvre 1882, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 2, Bull., p. CLXXX. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 522; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 329.	Ecuador? - Bolivia.
ab. *boliviana* Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 170. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 522.	
kuscheli Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 331 et 332.	Bolivia.
landolti Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 129.	Colombia.
latifrons Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 223; 1951, l. c. 2, p. 334; 1953, l. c. 4, p. 64.	Arg.: Jujuy, Salta.
ab. *pellucens* Bechyné 1953, l. c. p. 64.	
limbalis Harold 1874, Col. Hefte 12, 1874, p. 72.	Bras.: Rio de Jan., S. Paulo, Minas Gerais, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. -

	Paraguay. - Arg.: Misiones, Buenos Aires.
longicornis Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 217.	Bras.: Amazonas.
lutulenta Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 79.	Colombia.
melas Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 326.	Bolivia.
metallica Bechyné 1953, l. c. 4, p. 65.	Ecuador.
mexicana Baly 1881, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 499. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 160.	México.
minarum Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 22; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 323; 1953, l. c. 4, p. 68.	Bras.: Minas Gerais, Matto Grosso. - Bolivia. - Perú.
ab. *atrocuprea* Bechyné 1950, l. c. p. 22.	
ab. *latecincta* Bechyné 1951, l. c. p. 323.	
ab. *obscurata* Bechyné 1950, l. c. p. 22.	
multipunctata Jacoby 1893, Ann. Soc. Ent. Belg. 37, p. 275. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 334.	Bolivia.
mutabilis Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 75. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 157, t. 6, f. 22—24. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 257; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 334.	México. - Guatemala. - Nicaragua. - Costa Rica.
ab. *discoviolacea* Bechyné 1951, l. c. p. 335.	
ab. *mimeocincta* Bechyné 1950, l. c. p. 257.	
ab. *quadrimaculata* Bechyné 1950, l. c. p. 257.	
ab. *quadrisignata* Bechyné 1950, l. c. p. 257.	
ab. *violaceipennis* Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 80. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 159. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 335.	
ab. *vulnerata* Bechyné 1951, l. c. p. 335.	

nigritarsis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 229.	Panamá.
noctivaga Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 222; 1951, l. c. 2, p. 330.	Perú.
oberthuri Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 217. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 331.	Bolivia.
obscura Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 161.	México.
obversa Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 522. ab. *inolita* Bechyné 1949, l. c. p. 523.	Arg.: Tucumán, Salta, Jujuy. - Paraguay.
oedificatoria Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 20.	Bras.: Minas Gerais.
opulenta Baly 1881, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 499.	Colombia.
oxapampa Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 328.	Perú.
palumbina Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 161. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 522; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 329.	Perú.
parvicollis Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 69.	Bras.: Rio de Jan., S. Paulo, Sa. Catarina.
subsp. *atriuscula* Bechyné (i. l.)	Paraguay. - Arg.: Formosa.
peruana Harold 1875, Col. Hefte 13, p. 32. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 328.	Perú.
picta Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 498.	Bras.: Amazonas.
opreaticolor Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 256.	Costa Rica.
punctatissima Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 195.	Ecuador.
puncticollis Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 130.	Colombia.
punensis Bechyné (i. l.)	Perú.
quadricostata Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 230.	Guatemala.

romani Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 50.	Bras.: Amazonas.
ruficollis Fabricius 1801, Syst. Eleuth. I, p. 442 *(Eumolpus)*. ab. *aeneipennis* Germar 1824, Ins. spec. nov. p. 567 *(Colaspis)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 519; 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 287; 1951, Notulae ent. 31, p. 62; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 321, nota. ab. *chlorana* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 520. ab. *cyanea* Bechyné 1949, l. c. p. 520. ab. *grammica* Bechyné 1949, l. c. p. 520. ab. *lineata* Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 568 *(Colaspis)*. — Bechyné 1949, l. c. p. 520. ab. *nigritula* Bechyné 1949, l. c. p. 520. ab. *purpurascens* Bechyné 1949, l. c. p. 520. ab. *purpurita* Bechyné 1949, l. c. p. 520. ab. *verecunda* Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 78. — Bechyné 1949, l. c. p. 520.	Bras.: Bahia, Esp. Santo, Rio de Jan., Minas Gerais, Goiaz, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul, Matto Grosso. - Paraguay. - Uruguay. - Arg.: Buenos Aires, Córdoba, Entre Ríos, Misiones, Santa Fe, Formosa, Corrientes, Chaco, Santiago del Estero, Tucumán, Salta. - Bolivia.
ruficrus Germar 1824, Ins. spec. nov. p. 570 *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Notulae ent. 31, p. 62.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Paraná, Sa, Catarina.
rufipennis Jacoby 1878, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 144; 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 163, t. 8, f. 17.	Costa Rica. - Panamá.
scapularis Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCI. — Bechyné 1953, Ent.-Arb. Mus. G. Frey 4, p. 70.	Ecuador.
semicostulata Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 326.	Bolivia.
seminigra Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 80.	Colombia. - Ecuador. - Perú.
semirufa Jacoby 1878, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 988; 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 159. — Bechyné 1947, Acta Soc. Ent. CSR 44, p. 82; 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 72.	Costa Rica.

ab. *stricta* Bechyné 1953, l. c. p. 72.
ab. *tristicula* Bechyné 1947, l. c. p. 83.
ab. *uniformis* Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 989. — Bechyné 1947, l. c. p. 83.
ab. *viridisignata* Bechyné 1953, l. c. p. 72.

sericeipennis Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 523. — Arg.: Tucumán.
ab. *nigrificans* Bechyné (i. l.)

sermonis Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 327; 1953, l. c. 4, p. 67. — Bolivia.

servula Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 129. — Colombia.

simplex Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 162; l. c. 1890, Suppl., p. 229. — México. - Brit. Honduras. - Guatemala.

stenocara Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 328. — Bolivia.

stereomorpha Bechyné 1951, l. c. p. 334. — Perú.

storkáni Bechyné 1947, Acta Soc. Ent. CSR 44, p. 81. — Costa Rica.

suavis Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 73. — Colombia.

supervisoria Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 21. — Bras.: Minas Gerais.

suturalis Jacoby 1893, Ann. Soc. Ent. Belg. 37, p. 274. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 322. — Bolivia.

terminalis Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 71. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 159. — Mico. - Coéxsta Rica.
ab. *signifex* Bechyné (i. l.)

tippmanni Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 324. — Perú.

tosticornis Bechyné 1953, l. c. 4, p. 70. — Costa Rica.

unifasciata Jacoby 1879, Cist. Ent. 2, p. 515. — Perú.

versicolor Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 68. — Bechyné 1947, Acta Soc. Ent. CSR 44, p. 84; 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 69. — Colombia.
ab. *tincta* Bechyné 1947, l. c. p. 84.

ab. *pseudobogotana* Bechyné 1953, l. c. p. 69.	
subsp. *subrugosa* Bechyné 1947, l. c. p. 85.	México.
ab. *labialis* Bechyné 1947, l. c. p. 85.	
verticalis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 67.	Ecuador. - Perú.
ab. *aereotincta* Bechyné 1953, l. c. p. 67.	
ab. *pura* Bechyné 1953, l. c. p. 68.	
ab *spectrum* Bechyné 1953, l. c. p. 68.	
ab. *umbratissima* Bechyné 1953, l. c. p. 68.	
viridibasalis Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 194. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 322.	Bolivia.
viridipennis Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 568 *(Colaspis)*. — Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 70. — Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 20. = *fraterna* Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 71.	Bras.: Esp. Santo, Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina.
ab. *hemichlora* Bechyné (i. l.)	
visoria Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 20.	Bras.: Minas Gereis.
volxemi Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 20, C. R., p. CCII.	Brasil.
wagneri Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 72. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 157.	Guatemala. - Nicaragua.
weyrauchi Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 520.	Ecuador. — Perú. – Bolivia.
ab. *flavopunctata* Bechyné (i. l.)	
zischkai Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 326.	Bolivia.

Species exclusae:

Ch. atricornis Erichson > *Clisithera.*
Ch. femorata Erichson > *Isolepronota.*
Ch. ignicollis Jacoby > *Lamprophaes.*
Ch. nitidissima Erichson > *Hylax.*
Ch. plicipennis Germar > *Paradialcoplacis.*
Ch. sanguinea Harold > *Eriphylina.*

Gen. Otilea

Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 154; 1885 Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 50.

Genotypus: *O. crenata* Fabricius.

balzapamba Bechyné (i. l.) — Ecuador.

cariosa Olivier 1808, Ent. VI, p. 880, t. 1, f. 4 *(Colaspis)*. — Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 155. — Guyane fr.

collaris Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 128. — Colombia.

crenata Fabricius 1787, Mant. Ins. I, p. 73 *(Galeruca)*: 1801, Syst. Eleuth. I, p. 411. — Olivier 1808, Ent. VI, p. 880, t. 1, f. 3 *(Colaspis)*. — Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 156. — Guyane fr.

ferruginea Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCXI. — Guyane fr.

foveipennis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 495. — Perú.

fulva Jacoby 1900, l. c. p. 494. — Venezuela.

incisa Bechyné (i. l.) — Bras.: Matto Grosso.

seminigra Jacoby 1893, Ann. Soc. Ent. Belg. 37, p. 276. — Bolivia.

tarsalis Jacoby 1879, Cist. Ent. 2, p. 515. — Perú.

Species exclusae:

O. amazonica Lefèvre > *Sternocolaspis*.
O. ornata Jacoby > *Callicolaspis*.
O. peruana Jacoby > *Sternocolaspis*.

Gen. Frenais

Jacoby 1903, The Entomol. 36, p. 209.

Genotypus: *Fr. peruana* Jacoby.

barbutella Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 336. — Bolivia.

costulata Bechyné 1951, l. c. p. 335. — Bolivia.

peruana Jacoby 1903, The Entomol. 36, p. 209. — Perú.

Gen. **Corysthea** Baly

Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 336. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 257. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 54.
= *Corycia* Baly 1864, Journ. of Ent. 2, p. 221.
Genotypus: *C. funesta* Baly.

admissa Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 73. — Perú.

boliviana Bechyné 1951, l. c. 2, p. 339. — Bolivia.

chalybaea Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLXIII. — Bechyné 1951, l. c. p. 337. — Colombia.

colasi Bechyné 1951, l. c. p. 340. — Bras.: Pará.

cribrata Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 293. — Bechyné 1951, l. c. p. 339. — Bras.: Bahia.

funesta Baly 1864, Journ. of Ent. 2, p. 222 *(Corycia)*. — Bechyné 1951, l. c. p. 339. — Bras.: Amazonas.

glabrata Fabricius 1801, Syst. Eleuth. I, p. 412 *(Colaspis,* sub *Corysthea* in Junk-Schkl. Catal.). — Bechyné 1951, l. c. p. 338 (copia). — Guyane fr. - Brasil.

humilis Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCI. — Bras.: Amazonas.

impressicollis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 55, nota 1. — Bechyné 1951, l. c. p. 338. — Ecuador.

nigripennis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 156. — Bechyné 1951, l. c. p. 340. — Bras.: Amazonas.

nigritarsis Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 298. — Bechyné 1951, l. c. p. 339 (sub *rufitarsis)*. — Bras.: Minas Gerais.

peruviana Bechyné 1951, l. c. p. 338. — Perú.

pohli Bechyné 1951, l. c. p. 340. — Bras.: Amazonas.

ruficollis Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 339. — Bechyné 1951, l. c. p. 338. — Guyane fr. - Perú.

rugulosa Lefèvre 1889, l. c. p. 340. — Bechyné 1951, l. c. p. 339. — Colombia.

santarema Bechyné 1951, l. c. p. 339; 1953, l. c. 4, p. 72. — Bras.: Pará.

subaenea Weise 1929, Zool. Jahrb. Suppl. 16, p. 14 *(Iphimeis)*. — Bechyné 1951, l. c. p. 340. — Trinidad (B.W.I.).

subsp. *continentalis* Bechyné 1951, l. c. p. 340; 1953, l. c. 4, p. 72. — Guyana.

Species exclusae:

C. albomaculata Allard > *Eriphylina*.
C. ferox Baly > *Hylax*.

Gen. Alwiunia

Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 73.

excentrica Bechyné 1953, l. c. p. 74. — Venezuela.

Gen. Allocolaspis

Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 81.
Genotypus: *A. halli* Bechyné.

belti Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 141, t. 6, f. 21 *(Colaspis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 76. — Nicaragua.-Panamá.

brunnea Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 489. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 48 *(Hermesia)*. — Bras.: Amazonas, Matto Grosso.

confusa Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 194 *(Hermesia)*. — Bras.: Goiaz.

costaricensis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 74. — Costa Rica.

fastidiosa Lefèvre 1885, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 5, Bull., p. CXCI. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 221 *(Colaspis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 76. — Venezuela. - Colombia. - Panamá.

gregalis Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 49 *(Hermesia)*. — Bras.: Amazonas.

halli Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 82. — Trinidad (B.W.I.).

insidiosa Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 145 *(Colasips)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 76. — Antilles (?). - Venezuela.

jacobyi Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 193 *(Hermesia)*. — Perú.

lenta Erichson 1848, Schomb. Reise Guiana 3, p. 576 *(Calispis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 74. = *nocturna* Bechyné 1950, l. c. 1, p. 254. — Br. Guiana.

perplexa Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 472 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 255. — Venezuela.

rufa Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 49 *(Hermesia)*. — Bras.: Amazonas.

sericea Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 491 *(Alethaxius)*. — Colombia.

sphaerophthalma Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 76. — Bolivia.

straeleni Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, Nr. 54, p. 9. — Bras.: Minas Gerais.

submetallica Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 140; l. c. 1890, Suppl., p. 221, t. 7, f. 7 *(Colaspis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 75. — Br. Honduras. - Guatemala. - Costa Rica. - Panamá.

taylori Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 82. — Guyana.

Gen. **Pubicolaspis**

Bechyné (i. l.)

appendicina Bechyné (i. l.) — Paraguay.

Gen. **Ephyraea**

Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 332. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 214.
Genotypus: *E. castanea* Lefèvre.

castanea Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 333. — Venezuela.

chapuisi Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 57 *(Chrysodina)*. — Lefèvre 1889, l. c. p. 332. — Colombia.

exigua Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 214. — Panamá.

glaucescens Lefèvre 1889, l. c. p. 333, nota. — Colombia.

hypomelas Lefèvre 1889, l. c. p. 333. — Venezuela.

isthmica Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 214, t. 40, f. 19. — Panamá.

Gen. **Euphrytus** Jacoby

Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 124. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 25.

Genotypus: *E. aeneus* Jacoby.

aeneus Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 125; l. c. 1890, Suppl., p. 207, t. 7, f. 25. — México.

apicicornis Jacoby 1890, l. c. p. 211, t. 40, f. 16. — México.

elongatus Jacoby 1890, l. c. p. 210, t. 40, f. 14. — México.

fulvicollis Jacoby 1881, l. c. p. 126 (pars); 1890, l. c. 208. — México.

fulvicornis Jacoby 1890, l. c. p. 209. — México.

huehuetenangensis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 77. — Guatemala.

humeralis Jacoby 1890, l. c. p. 210, t. 40, f. 15. — México.

intermedius Jacoby 1890, l. c. p. 207. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 223 et 226 *(Colaspis)*. — México. - USA: Arizona.

montivagus Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 77. — México.

nigritarsis Jacoby 1890, l. c. p. 210. — México.

omisus Bechyné (i. l.) — México.

opacicollis Jacoby 1881, l. c. p. 125, t. 8., f. 18. — México.

pallidus Jacoby 1890, l. c. p. 209, t. 40, f. 13. — México.

pallipes Jacoby 1890, l. c. p. 207. — México.

rugosus Jacoby 1890, l. c. p. 212, t. 40, f. 17. — México.

semirugosus Jacoby 1890, l. c. p. 211. México.
simplex Jacoby 1881, l. c. p. 125; 1890, l. c. p. 207. México.
umbrosus Jacoby 1890, l. c. p. 209. México.
varicornis Jacoby 1890, l. c. p. 209. México.
varipennis Jacoby 1890, l. c. p. 208, t. 8, f. 19 (fig. sub *fulvicollis*). México.

Gen. **Therses**

Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 212.
Genotypus: *Th. nigricollis* Jacoby.
nigricollis Jacoby 1890, l. c. p. 212. México.
ochripes Jacoby 1890, l. c. p. 213. México.

Gen. **Pseudochoris**

Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 213.
fulvicollis Jacoby 1890, l. c. p. 213, t. 40, f. 18. México.

Gen. **Beltia**

Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 128. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 26.
nicaraguensis Jacoby 1881, l. c. p. 128, t. 8, f. 25. Nicaragua.

Gen. **Exochognathus**

Blake 1946, Proc. Ent. Soc. Wash. 48, p. 114.
limbatus Blake 1946, l. c. p. 116, fig. 4; l. c. 1948, 50, p. 121, f. 5. Cuba.

Gen. **Epiphyma**

Baly 1860, Journ. of Ent. 1, p. 29. — Chapuis 1875, Gen. Col. X, p. 249. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 40.
intestinarum Thomson 1857, Arch. Ent. 1, Brasil.

p. 126 *(Eumolpus)*. — Baly 1860, l. c. p. 29, t. 1, f. 4.

Gen. **Dolichenus**

Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 39.
= *Dolometis* Harold 1875, Col. Helfte 14, p. 139.

discoidalis Harold 1875, l. c. p. 139. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 78. — Colombia.

Gen. **Acanthixus** Lefèvre

Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 290; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 40.

serratipes Lefèvre 1876, l. c. p. 292. — Guyane fr.

Gen. **Coytiera**

Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 116. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 126. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 25. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 284.
Genotypus: *C. marginicollis* Lefèvre.

a. subg. **Coytiera** s. str.

aenea Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 468. — Colombia.

dimorpha Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 80. — Bras.: S. Paulo.

costata Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 215. — México.

fulvipes Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 126; 1890, l. c. Suppl., p. 215, t. 8, f. 15.[1] — México.

[1]) Mir unbekannt. Name nicht geändert, weil die Gattungszugehörigkeit nicht festzustellen ist.

ab. *hoegei* Jacoby 1882, l. c. p. 154, t. 7, f. 3. *(Corysthea)*.

grandis Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 81 et 1075. — Arg.: Misiones.

latefasciata Jacoby 1899, Ann. Mus. Civ. Genova 40, p. 184. — Paraguay.

marginicollis Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 117. — Guyane fr. Bras.: Amazonas.

nobilitata Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCVII *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1075. — Bras.: Bahia, Rio de Janeiro, S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.

rugipennis Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 127, t. 8, f. 16. — México.

strigatipennis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 167, nota 1. — Bras.: Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.

b. subg. **Campylochira**

Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 293; Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 41. — Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 493. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 73 et 1069.
Subgenotypus: *C. pectoralis* Lefèvre.

auropunctata Lefèvre 1878, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R., p. XLIX *(Colaspis)*. — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 25. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 75 et 1073; 1951, Notulae ent. 31, p. 61.
= *fulvicornis* Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 493. — Bras.: Esp. Santo, Rio de Janeiro, Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.

bipleuralis Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 78. — Bras.: Rio de Jan.

egena Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCVII *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1073. — Bras.: Rio de Jan.

erratica Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLVIII *(Colaspis)*. — Be- — Arg.: Buenos Aires.

chyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 79.

eupulchella Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 79 (sub *eupulchilla*, err. typ.). — Bras.: S. Paulo.

fortepunctata Bechyné 1950, l. c. p. 1072. — Bras.: Rio de Jan.

freyi Bechyné 1951, Notulae ent. 31, p. 60. — Bras.: Rio de Jan.

fryella Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1070. — Bras.: Rio de Jan.

fulvipes Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 294. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 77, fig. 2 et p. 1074; 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 285. — Bras.: Rio de Jan.

gounellei Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 297. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 73. — Bras.: Minas Gerais.

guarujensis Bechyné (i. l.) — Bras.: S. Paulo.

impertinens Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 285. — Bras.: S. Paulo.

laferteana Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1072. — Bras.: Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.

melancholica Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 143 *(Colaspis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 79. — México. - Guatemala. - Panamá.

? var. *balyi* Jacoby 1881, l. c. p. 143; l. c. 1890, Suppl., p. 222 *(Colaspis)*.

metallica Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 41, nota 1. — Bechyné 1950, Ann. Mag. Nat. Hist. (12) 3, p. 77; 1951, Notulae ent. 31, p. 61. — Bras.: Rio de Janeiro, S. Paulo.

pectoralis Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 294. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 74 et 1072. — Bras.: S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.

ab. *ametalla* Bechyné 1950, l. c. p. 73.

pertusa Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCVIII *(Colaspis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 79. — Bras.: Bahia.

pohli Bechyné (i. l.) — Bras.: Sa. Catarina. Rio Grande do Sul.

pygodonta Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1071. — Bras.: Rio de Janeiro.

scintillans Bechyné 1950, l. c. p. 76. — Bras.: S. Paulo.

strigosa Lefèvre 1878, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R., p. XLIX *(Colaspis)*. — Bras.: Rio de Janeiro.
— *nictheroyensis* Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1074.

subrecta Bechyné 1950, l. c. p. 1074. — Bras.: Rio de Janeiro.

theobromae Bechyné 1950, l. c. p. 79. — Bras.: Bahia.

zikáni Bechyné 1950, l. c. p. 74 et 1072; 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 78. — Bras.: Rio de Janeiro.
= *immixta* Bechyné 1950, l. c. p. 1073.

Gen. **Callicolaspis**

Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 275.
Genotypus: *C. heros* Lefèvre.

cuneiformis Bechyné 1950, l. c. p. 277. — Perú.

cumolpoides Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 136; l. c. 1884, (6) 4, Bull., p. XLVI *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, 1950, p. 276. — Bras.: Amazonas. - Perú. - Bolivia.
= *lefèvrei* Baly 1877, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 37. — Jacoby 1880, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 591 *(Colaspis)*.

guignoti Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 301. — Bolivia.

heros Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 137 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 297; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 301. — Ecuador. - Colombia.

munifica Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 159 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 276. — Perú.

ornata Jacoby 1903, The Entomol. 36, p. 183 *(Otilea)*. — Perú. - Bolivia.
= *ellifranzaeana* Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 277.

Gen. **Prionodera**

Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 161.

— Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 248. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 130. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 28. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 80.
= *Aporus* Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCV.
= *Aporistus* Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 156.
Genotypus: *P. lutea* Erichson.

amasia Marshall 1864, Ann. Mag. N. H. (3) 8, p. 388. — Baly 1881, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 492 *(Metaxyonycha)*. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 130, t. 6, f. 14.
= *wagneri* Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 66. — México. - Guatemala. - Nicaragua. - Costa Rica.

bicolor Olivier 1808, Ent. VI, p. 879, t. 1, f. 2 *(Colaspis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 80. — Guyana. - Bras.: Amazonas, Pará.

subsp. *tenuepunctata* Bechyné 1950, l. c. 1, p. 256. — Perú.

chloroptera Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 573 *(Colaspis)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 506. — Bras.: Rio de Janeiro, Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina.

cyanea Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCVI *(Aporus = Aporistus)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 80. — Guyane fr.

hirtipennis Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 131, t. 8, f. 21. — Guatemala.

jacobyi Lefèvre 1885, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 5, Bull., p. CXC. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 223 *(Colaspis)*. — México. - Guatemala. - Panamá.

limbata Jacoby 1890, l. c. p. 219, t. 40, f. 24. — México.

lutea Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 161. — Perú.

marshalli Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCVI. — Bechyné 1949, — Bras.: Esp. Santo, Rio de Janeiro,

Acta Zool. Lilloana 8, p. 507. S. Paulo.

merana Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 252. Ecuador.

metallica Jacoby 1884, Stett. Ent. Zeit. 45, p. 128. Bras.: Amazonas.

nixa Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 80. Bolivia.

oceanana Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 120. Colombia.

salvini Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 131, t. 8, f. 20 *(Prionodera)*. — Baly 1881, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 493 *(Metaxyonycha)*. Costa Rica. - Guatemala. - Panamá.

Species exclusae:

P. elegans Jacoby > *Adorea*.
P. pusilla Lefèvre > *Maecolaspis*.

Gen. **Jodasia**

Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 350.
Genotypus: *J. peruviana* Bechyné.

peruviana Bechyné 1951, l. c. p. 350. Perú.

roseometallica Bechyné 1953, l. c. 4, p. 81. Bras.: Amazonas.

Gen. **Promecosoma**

Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 126; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 29. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 131.
Genotypus: *P. abdominale* Lef.

abdominale Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 127. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 132, t. 8, f. 1 et 2. México.

acuminatum Weise 1922, Arch. f. Natg. 87 A 12, p. 313. México.

chrysis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 133. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 134. México.

cinctipenne Lefèvre 1877, l. c. p. 129. — Jacoby 1881, l. c. p. 133, t. 8, f. 6.	México.
dentatum Weise 1922, Arch. Natg. 87 A 12, p. 314.	México.
dilatatum Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 133. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 134, t. 8, f. 10.	México.
dispar Lefèvre 1877, l. c. p. 127. — Jacoby 1881, l. c. p. 132, t. 8, f. 3.	México.
dugesi Lefèvre 1877, l. c. p. 131. — Jacoby 1881, l. c. p. 133, t. 8, f. 8.	México.
ecuadoriense Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 81.	Ecuador.
elegantulum Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 130. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 133.	México.
emarginatum Weise 1922, Arch. Natg. 87 A 12, p. 314.	México.
fervidum Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 134. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 134, t. 8, f. 11.	México.
flohri Jacoby 1890, l. c. Suppl., p. p. 219, t. 40, f. 25.	México.
inflatum Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 132. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 134, t. 8, f. 9.	México.
itatiaiense Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 82.	Bras.: Rio de Jan.
jucundum Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 131.	México.
lepidum Lefèvre 1877, l. c. p. 134. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 134, t. 8, f. 13.	México.
lugens Lefèvre 1877, l. c. p. 135. — Jacoby 1881, l. c. p. 135, t. 8, f. 12.	México.
nobilitatum Lefèvre 1877, l. c. p. 128. — Jacoby 1881, l. c. p. 132; 1890, l. c. Suppl., p. 219, t. 8, f. 5.	México. - Guatemala. - El Salvador.

sallei Lefèvre 1877, l. c. p. 130. — Jacoby 1881, l. c. p. 133, t. 8, f. 7. — México.

sanguinolentum Lefèvre 1877, l. c. p. 131. — Jacoby 1881, l. c. p. 133. — México.

scutellare Lefèvre 1877, l. c. p. 128. — Jacoby 1881, l. c. p. 132, t. 8, f. 4. — México.

suturale Jacoby 1890, l. c. Suppl., p. 220. — México.

viride Jacoby 1881, l. c. p. 135, t. 8, f. 14. — México.

Gen. **Endoschyrus**

Jacoby 1901, Ann. Soc. Ent. Belg. 45, p. 294.

retiferus Baly 1881, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 498. — Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull. p. XLVI *(Metaxyonycha)*. — Jacoby 1901, Ann. Soc. Ent. Belg. 45, 1901, p. 294. — Weise 1910, Voeltzkow Reise Ostafr. II, p. 420, nota 1. — Bras.: Bahia, Pernambuco.

Gen. **Colaspis**

Fabricius 1801, Syst. El. I, p. 411. — Laporte 1833, Silberm. Rev. d'Ent. 1, p. 19. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 274.

= *Aracyntha* Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 65. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 26.

= *Metaxyonycha* Chevrolat 1847, in d'Orb. Dict. Hist. Nat. VIII, p. 172. — Marshall 1864, Ann. Mag. N. H. (3) 13, p. 382. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 246. — Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 65; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 27. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 128. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 196 et 227. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 500.

Genotypus: *C. testacea* Fabricius.

acuminipennis Blanchard 1843, Voy. d'Orb. — Bolivia.

Col., p. 213, t. 34, f. 10. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 293.	
angusta Perty 1832, Delect. Anim. p. 108, t. 22, f. 22 *(Galeruca)*. — Harold 1875, Col. Hefte 13, p. 106 *(Metaxyonycha)*. = *bonvouloiri* Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 66, t. 5, f. 2 *(Metaxyonycha)*.	Bras.: Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina.
argentiniensis Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 500 *(Metaxyonycha)*; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 295.	Arg.: Misiones. - Paraguay. - Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina.
auripennis Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 570 *(Colaspis)*. — Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 294. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 503 *(Metaxyonycha)*; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 275.	Bras.: Bahia.
batesi Baly 1881, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 495. — Jacoby l. c. 1900, p. 471 *(Metaxyonycha)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 297.	Guyana fr.: Bras.: Amazonas.
bogotensis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 469 *(Metaxyonycha)*.	Colombia.
chlorospila Marshall 1864, Ann. Mag. N. H. 3 (13), p. 385. — Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 125, nota 1. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 129 *(Metaxyonycha)*.	México.
comica Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 89.	Bras.: Bahia, Piauhy.
concinna Lefèvre 1883, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 3, Bull., p. CL *(Metaxyonycha)*.	Brasil.
connexa Marshall 1864, Ann. Mag. H. H. (3) 13, p. 384 *(Metaxyonycha)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 84. ab. *tetragrapha* Bechyné 1953, l. c. p. 85.	Bras.: Rio de Janeiro, Minas Gerais.
costata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 125 *(Metaxyonycha)*.	Bras.: S. Paulo.

ab. *fumata* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 296.

crucifera Marshall 1864, Ann. Mag. N. H. (3) 13, p. 385. — Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 125, nota 1. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI. I, p. 129 *(Metaxyonycha)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 297. — Bras.: Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.

ab. *connectiformis* Bechyné 1951, l. c. p. 297.

defficiens Bechyné 1953, l. c. 4, p. 86. — Bras.: Pará.

denieri Bechyné 1953, l. c. p. 85. — Arg.: Formosa. - Paraguay.

distincta Baly 1881, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 497 *(Metaxyonycha)*. — Bras.: Amazonas.

elegans Lefèvre 1883, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 3, Bull., p. CL — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 505 *(Metaxyonycha)*. — Bras.: Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina. - Paraguay.

fasciata Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 65, t. 5, f. 1. — Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 471 *(Metaxyonycha)*. = *pulchella* Baly 1881, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 493 *(Metaxyonycha)*. — Perú. - Bras.: Goiaz.

flavofasciata Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 28. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 252. — Perú.

ab. *saphyrina* Bechyné 1950, l. c. p. 252.

formosa Lefèvre 1883, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 3, Bull., p. CXLIX *(Metaxyonycha)*. — Bras.: S. Paulo.

fuscovittata Bechyné (i. l.) — Bras.: Minas Gerais.

godmani Jacoby 1879, Proc. Zool. Soc. Lond., 1879, p. 778 *(Prionodera)*; 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 130, t. 6, f. 13 *(Metaxyonycha)*. — Guatemala.

gounellei Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 289. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 502 *(Metaxyonycha)*; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 296. — Bras.: Bahia, Minas Gerais.

granulata Germar 1821, Mag. Ent. IV, p. 180. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. — Bras.: Bahia, Esp. Santo, Rio de Ja-

G. Frey 2, p. 296; 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 9.	neiro, Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina.
haroldi Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLVI *(Aracyntha)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 502 *(Metaxyonycha)*.	Bras.: Pernambuco.
hirsuta Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 217, t. 40, f. 22 *(Metaxyonycha)*.	Panamá.
humeralis Marshall 1864, Ann. Mag. N. H. (3) 13, p. 387 *(Metaxyonycha)*.	Bras.: Amazonas.
humilis Marshall 1864, l. c. p. 386 *(Metaxyonycha)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 88.	Bras.: Amazonas, Pará, Goiaz.
hybrida Lefèvre 1878, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R., p. XLVII. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 504 *(Metaxyonycha)*.	Bras.: Rio de Jan., S. Paulo.
jeanneli Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 295.	Bras.: Matto Grosso.
lacerdae Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull., p. CXX *(Metaxyonycha)*.	Bras.: Bahia.
lefevrei Harold 1875, Col. Hefte 14, p. 139. — Jacoby 1880, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 591. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 505 *(Metaxyonycha)*.	Ecuador. - Perú. - Bolivia.
longicornis Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 298.	Bolivia.
martínezi Bechyné 1951, l. c. p. 293.	Bolivia.
melanocephala Bechyné 1953, l. c. 4, p. 90.	Bras.: Amazonas.
melanogastra Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCVIII. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 300.	Bras.: S. Paulo, Minas Gerais.
mendesi Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 502 *(Metaxyonycha)*.	Bras.: Rio de Jan.
subsp. *zikáni* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 83.	Bras.: Esp. Santo.
minarum Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 294 *(Metaxyonycha)*.	Bras.: Minas Gerais.

montesi Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 87.	Arg.: Misiones.
nigritarsis Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 66 *(Metaxyonycha)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 295; 1953, l. c. 4, p. 87. ab. *minor* Bechyné 1953, l. c. p. 87.	Bras.: Sa. Catarina. - Paraguay. - Arg.: Misiones,Corrientes.
octosignata Baly 1881, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 496 *(Metaxyonycha)*.	Bras.: Amazonas.
pallidula Boheman 1858, Eugen. Resa, Ins., p. 168.	Bras.: Rio de Jan., S. Paulo.
panamensis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 218, t. 40, f. 23 *(Metaxyonycha)*.	Panamá.
parallela Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 299; 1953, l. c. 4, p. 87.	Paraguay.
plagiata Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLVI *(Metaxyonycha)*.	Brasil.
porcata Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 569 *(Colaspis)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 501 *(Metaxyonycha)*; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 295.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais.
pretiosa Baly 1881, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 494 *(Metaxyonycha)*.	Ecuador.
problematica Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 292.	Brasil.
quadrimaculata Olivier 1808, Ent. VI, p. 879, t. 1, f. 1 *(Colaspis)*. — Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, t. 5, f. 18 et 19. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 503 *(Metaxyonycha)*; 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 85. ab. *dicksoni* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 297, t. 5, f. 2.	Bras.: Amazonas, Pará. - Guyane fr.
quadrinotata Marshall 1864, Ann. Mag. N. H. (3) 13, p. 387 *(Metaxyonycha)*. ab. *bivittata* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 593 *(Metaxyonycha)*.	Brasil.
radioni Bechyné 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 9.	Bras.: Bahia.

richteri Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 90.	Bras.: Matto Grosso.
roseovittata Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 505 *(Metaxyonycha)*. ab. *obsoleta* Bechyné (i. l.).	Perú. - Bras.: Amazonas.
rugosa Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 470 *(Metaxyonycha)*.	México.
sanguinea Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 119 *(Metaxyonycha)*.	Colombia.
semiocclusa Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 300, fig. 2. ab. *occlusa* Bechyné 1953, l. c. 4, p. 89.	Bolivia. - Arg.: Jujuy, Salta, Tucumán, Córdoba.
signata Lefèvre 1885, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 5, Bull., p. CLXXXIX *(Metaxyonycha)*.	Bras.: Rio Grande do Sul.
tarsata Baly 1881, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 497 *(Metaxyonycha)*.	Bras.: Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
tejucana Marshall 1864, Ann. Mag. N. H. (3) 13, p. 388. — Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull., p. XLV *(Metaxyonycha)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 84. ab. *centrosignata* Bechyné 1953 l. c. p. 84. ab. *gigas* Baly 1881, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 491 *(Metaxyonycha)*. — Bechyné 1953, l. c. p. 84. ab. *pseudoconnexa* Bechyné 1953, l. c. p. 84.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, Esp. Santo.
tenuenotata Bechyné 1950, l. c. 1, p. 243.	Bras.: Rio de Jan.
testacea Fabricius 1801, Syst. El. I, p. 411. — Laporte 1840, Hist. Nat. Ins. II, p. 514. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 292.	Bras.: Rio de Jan.
tetrasticta Marshall 1864, Ann. Mag. N. H. (3) 13, p. 388 *(Metaxyonycha)*.	Bras.: Rio de Jan.
tricolor Perty 1832, Delect. anim., p. 105, t. 21, f. 7 *(Colaspis)*. — Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 66 *(Aracyntha)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 502 *(Metaxyonycha)*.	Bras.: Rio de Jan., Esp. Santo, Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina.

= *illustris* Chevrolat 1844, in Guér., Icon. règne anim. Ins., p. 295, t. 48, f. 49. = *thoracica* Jacoby 1900, trans. Ent. Soc. Lond., p. 471 *(Aracyntha)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 502 *(Metaxyonycha)*.

tridentata Jacoby 1877, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 512; 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 129, t. 6, f. 12 *(Metaxyonycha.)* — México. - Nicaragua. - Panamá.

validicornis Lefèvre 1885, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 5, Bull., p. CXC *(Metaxyonycha)*. — Brasil.

variolosa Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 218 *(Metaxyonycha)*. — México.

vianai Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 504 *(Metaxyonycha)*. — Arg.: Misiones. - Bras.: Rio Grande do Sul.

violena Bechyné (i. l.) — Bras.: Minas Gerais.

viridilimbata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 126 *(Metaxyonycha)*. — Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 13; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 294. — Bras.: Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina, Matto Grosso. - Paraguay. - Arg.: Misiones.

vittulosa Bechyné 1951, l. c. p. 291. — Brasil.

weyrauchi Bechyné 1950, l. c. 1, p. 244. — Perú.

subsp. *chaparensis* Bechyné 1951, l. c. 2, p. 292. — Bolivia.

Species exclusae:

Colaspis abdominalis Lefèvre > *Maecolaspis*.
Colaspis adducta Lefèvre > *Maecolaspis*.
Colaspis adusta Lefèvre > *Maecolaspis*.
Colaspis aenea Fabricius > *Maecolaspis*.
Colaspis aeraria Lefèvre > *Maecolaspis*.
Colaspis aerea Lefèvre > *Maecolaspis*.
Colaspis aeruginosa Germar > *Maecolaspis*.
Colaspis albicincta Erichson > *Maecolaspis*.
Colaspis alcyonea Suffrian > *Maecolaspis*.
Colaspis alternata Lefèvre > *Freudeita*.
Colaspis amabilis Jacoby > *Maecolaspis*.
Colaspis amazonae Jacoby > *Maecolaspis*.
Colaspis anceps Lefèvre > *Maecolaspis*.

Colaspis aureopunctata Lefèvre > *Coytiera.*
Colaspis auricollis Lefèvre > *Ledesmodina.*
Colaspis batesi Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis belti Jacoby > *Allocolaspis.*
Colaspis bicolor Germar > *Maecolaspis.*
Colaspis bifasciata Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis brunnipes Lefèvre > *Leprocolaspis.*
Colaspis buckleyi Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis callichloris Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspss castanea Boheman > *Maecolaspis.*
Colaspis chalcites Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis chalybaea Lefèvre > *Hermesilla.*
Colaspis chapuisi Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis championi Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis chevrolati Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis chlorana Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis chlorites Erichson > *Maecolaspis.*
Colaspis chontalensis Jacoby > *Adorea.*
Colaspis cinctella Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis coelestina Erichson > *Maecolaspis.*
Colaspis columbica Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis compta Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis coneja Kolbe > *Maecolaspis.*
Colaspis consentanea Lefèvre > *Freudeita.*
Colaspis corrugata Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis costipennis Lefèvre > *Nodocolaspis.*
Colaspis cribellata Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis cribricollis Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis cruentata Lefèvre > *Adorea.*
Colaspis cupreovittata Lefèvre > *Theocolaspis.*
Colaspis cupripennis Lefèvre > *Freudeita.*
Colaspis cyanea Lefèvre > *Freudeita.*
Colaspis dejeani Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis deleta Suffrian > *Maecolaspis.*
Colaspis densicollis Lefèvre > *Schizonoda.*
Colaspis despecta Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis derosa Lefèvre > *Podoxenus.*
Colaspis diversa Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis dugesi Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis duplicata Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis egena Lefèvre > *Coytiera.*

Colaspis elegans Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis erratica Lefèvre > *Coytiera.*
Colaspis eumolpoides Lefèvre > *Callicolaspis.*
Colaspis exarata Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis fastidiosa Lefèvre > *Allocolaspis.*
Colaspis femoralis Lefèvre > *Nodocolaspis.*
Colaspis femoralis Olivier > *Maecolaspis.*
Colaspis ferruginea Fabricius > *Costalimaita.*
Colaspis fervida Suffrian > *Maecolaspis.*
Colaspis flavipes Olivier > *Maecolaspis.*
Colaspis formosa Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis foveicollis Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis foveolata Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis fulva Fabricius > *Maecolaspis.*
Colaspis fulvicollis Lefèvre > *Podoxenus.*
Colaspis fulvilabris Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis fulvimana Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis fulvotestacea Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis fuscitarsis Boheman > *Maecolaspis.*
Colaspis gemellata Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis geminata Boheman > *Maecolaspis.*
Colaspis geminata Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis gemmingeri Harold > *Maecolaspis.*
Colaspis gemmula Erichson > *Maecolaspis.*
Colaspis geniculata Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis gentilis Erichson > *Maecolaspis.*
Colaspis gestroi Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis haroldi Jacoby > *Leprocolaspis.*
Colaspis heros Lefèvre > *Callicolaspis.*
Colaspis heretoclita Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis humeralis Baly > *Hylax.*
Colaspis humeralis Latreille > *Maecolaspis.*
Colaspis hypochlora Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis hypoxantha Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis imitans Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis impressa Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis inconspicua Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis inconstans Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis insidiosa Lefèvre > *Allocolaspis.*
Colaspis inquinata > *Maecolaspis.*
Colaspis interrupta Harold > *Leprocolaspis.*

Colaspis interstitialis Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis intreicata Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis jacobyi Lefèvre > *Prionodera.*
Colaspis jansoni Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis lacordairei Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis lateralis Germar > *Maecolaspis.*
Colaspis lebasi Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis lenta Erichson > *Allocolaspis.*
Colaspis leucopus Harold > *Maecolaspis.*
Colaspis lividipes Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis luridula Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis luteicornis Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis luteipes Lefèvre > *Hermesilla.*
Colaspis lutescens Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis maculipes Harold > *Maecolaspis.*
Colaspis manca Erichson > *Maecolaspis.*
Colaspis melancholica Jacoby > *Coytiera.*
Colaspis metallica Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis mexicana Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis minuta Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis montana Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis multicostata Jacoby > *Nodocolaspis.*
Colaspis munifica Erichson > *Callicolaspis.*
Colaspis nigricornis Fabricius > *Maecolaspis.*
Colaspis nigrimana Lefèvre > *Wittmerita.*
Colaspis nigripennis Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis nigritarsis Lefèvre > *Iphimeis.*
Colaspis nobilitata Lefèvre > *Coytiera.*
Colaspis notaticornis Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis occidentalis Linné > *Maecolaspis.*
Colaspis olivieri Lefèvre > *Pygocolaspis.*
Colaspis ornata Germar > *Maecolaspis.*
Colaspis ornatipennis Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis pallipes Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis parellina Erichson > *Freudeita.*
Colaspis pectoralis Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis perplexa Jacoby > *Allocolaspis.*
Colaspis pertusa Lefèvre > *Coytiera.*
Colaspis picta Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis plicatula Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis porosa Jacoby > *Freudeita.*

Colaspis prasina Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis procerula Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis propinqua Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis pruinosa Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis pulchella Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis pumilio Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis pusilla Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis quatuordecimcostata Lefèvre > *Sternocolaspis.*
Colaspis rufipes Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis rufofemorata Lefèvre > *Nodocolaspis.*
Colaspis rugosa Germar > *Maecolaspis.*
Colaspis rugulosa Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis rustica Boheman > *Maecolaspis.*
Colaspis sculpta Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis smaragdula Olivier > *Maecolaspis.*
Colaspis speciosa Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis splendida Jacoby > *Adorea.*
Colaspis spurcaticornis Erichson > *Maecolaspis.*
Colaspis strigata Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis strigosa Lefèvre > *Coytiera.*
Colaspis subaenea Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis subcostata Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis submetallica Jacoby > *Allocolaspis.*
Colaspis suffriani Weise > *Maecolaspis.*
Colaspis sulcata Lefèvre > *Leprocolaspis.*
Colaspis sulcogemmata Lefèvre > *Leprocolaspis.*
Colaspis sulphuripes Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis suturalis Lefèvre > *Deuteronoda.*
Colaspis tarsata Lefèvre > *Nodocolaspis.*
Colaspis tibialis Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis trivialis Boheman > *Maecolaspis.*
Colaspis unicolor Olivier > *Maecolaspis.*
Colaspis ustulata Lefèvre > *Sternocolaspis.*
Colaspis varia Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis venezuelae Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis violacea Lefèvre > *Freudeita.*
Colaspis virescens Erichson > *Rhabdopterus.*
Colaspis viridipes Lefèvre > *Freudeita.*
Colaspis viridipunctata Jacoby > *Maecolaspis.*
Colaspis viridissima Lefèvre > *Maecolaspis.*
Colaspis yucatana Jacoby > *Maecolaspis.*

Gen. Adorea

Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 135; 1885, Mém.. Soc. Liège (2) 11, 1885, p. 30. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 91.
= *Gastropius* Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, 1885, p. 167. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 506.
Genotypus: *A. speciosa* Lefèvre.

chontalensis Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 136 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 278 *(Gastropius)*. — Nicaragua.

cruentata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 6, p. 138 *(Colaspis)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 506 *(Gastropius)*.
= *rufolimbata* Jacoby 1878, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 987 *(Metaxyonycha)*. — Venezuela. - Colombia. - Guatemala.

elegans Jacoby 1878, l. c. p. 987; l. c. 1880, p. 591 *(Prionodera)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 506 *(Gastropius)*.
= *insignis* Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 167, nota 2 *(Gastropius)*. — Colombia. - Ecuador.

splendida Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 136, t. 6, f. 17 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 278 *(Gastropius)*. — Costa Rica. - Panamá.

speciosa Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 136. — Ecuador.

strongylioides Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 278 *(Gastropius)*. — Costa Rica.

Gen. Sternocolaspis Bechyné

Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 13.
Genotypus: *St. 14-costata* Lefèvre.

guérini Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 302. — Bras.: Goiaz.

peruana Jacoby 1903. The Entomol. 36, p. 210 *(Otilea)*. — Perú. - Ecuador. - Bras.: Amazonas.

quatuordecimcostata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 144 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26., no. 54, p. 14; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 302.	Bras.: Esp. Santo, Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul, Matto Grosso. - Paraguay.
ustulata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 145. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 37 *(Colaspis)*.	Bras.: Amazonas, Pará, Matto Grosso.
ab. *amazonica* Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLXI *(Otilea)*.	
Gen. **Diacolaspis**	
Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 245.	
theobromae Bechyné 1950, l. c, p. 245, f. 2.	Trinidad, B. W. I.
Gen. **Podoxenus**	
Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 148; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 41. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 245.	
Genotypus: *P. chapuisi* Lefèvre.	
bolivianus Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 316.	Bolivia.
brasiliensis Bechyné 1950, l. c. 1. p. 248.	Brasil.
chapuisi Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 149.	Bras.: Bahia, Esp. Santo, S. Paulo.
coeruleatus Lefèvre 1877, l. c. p. 150; 1888, l. c. (6) 8, p. 298.	Bras.: Bahia.
coxalis Lefèvre 1877, l. c. p. 152.	Bras.: Bahia.
curcurlionoides Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 14.	Bras.: Minas Gerais.
derosus Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 146 *(Colaspis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 92.	Bras.: Rio de Jan.
= *aerifer* Bechyné 1950, l. c. 1, p. 251.	
ab. *cicatricosus* Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 151; 1888, l. c. (6) 8,	

p. 298. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 220 et 251.
ab. *rufofemoratus* Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 296.

distortus Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 255. — Bras.: S. Paulo.

eximius Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 292. — Bras.: Bahia.

fulvicollis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 137 *(Colaspis)*. — Bras.: S. Paulo.

iripennis Bowditch 1913, Psyche 20, p. 128. — Bras.: Amazonas.

limbatus Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 149; 1888, l. c. (6) 8, p. 298. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 251. — Bras.: Bahia.

longicornis Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1085, f. 3—5. — Perú.

luridus Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 151. — Bras.: Bahia.

mercedes Bechyné (i. l.). — Perú.

peruvianus Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 42, nota 1. — Perú.

porulosus Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 251. — Bras.: Sa. Catarina.
ab. *cuprinus* Bechyné 1950, l. c. p. 253.
ab *nigricans* Bechyné 1950, l. c. p. 253.

quadrimaculatus Bechyné 1950, l. c. p. 253, f. 4. — Bras.: Sa. Catarina.
ab. *bioculatus* Bechyné 1950, l. c. p. 254.

ruficollis Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 297. — Bras.: Minas Gerais.

rufimanus Lefèvre 1877, l. c. (5) 7, p. 151. — Bras.: Bahia.

simpliciventris Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 249. — Brasil.

tornatus Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1083. — Bras.: Rio de Jan.
subsp. *intermedius* Bechyné 1950, l. c. 1085. — Bras.: Bahia.

troglodytes Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 150. — Bras.: Bahia.

variabilis Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 251. — Brasil.

violaceomicans Bechyné 1950, l. c. p. 247, fig. 3. — Brasil.

Gen. **Podocolaspis**

Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 92.

tippmanni Bechyné 1953, l. c. p. 92. — Colombia.

Gen. **Pygocolaspis**

Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 245.

olivieri Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 34 *(Colaspis)*. — Guyana. - Bras.: Amazonas.
= *glabrata* Olivier 1808, Ent. VI, p. 882, t. 1, f. 7 *(Colaspis)*.

Gen. **Maecolaspis**

Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 275 et 279; 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 245.
= *Colaspis* Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 248. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 135. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 31. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 196 et 222.
Genotypus: *M. occidentalis* Linné.

abdominalis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 139 *(Colaspis)*. — Arg.: Buenos Aires.

aberrans Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 74. — Venezuela.

achardi Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 509 *(Colaspis)*; 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 218. — Bolivia.
ab. *silacea* Bechyné 1949, l. c. p. 509.
subsp. *pseudoachardi* Bechyné 1950, l. c. p. 218. — Arg.: Jujuy, Salta.
ab. *pseudosilacea* Bechyné 1950, l. c. p. 219.
ab. *pseudowillinki* Bechyné 1950, l. c. p. 219.

adducta Clavareau 1914, Junk-Schenkl. Col. Catal. 59, p. 27 *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 315. — Bras.: Pernambuco, Bahia.
= *corrugata* Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 473 *(Colaspis)*.

adusta Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 31, nota 1 *(Colaspis)*.	Bras.: Bahia.
aemula Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 38 *(Colaspis)*.	Bras.: Amazonas, Pará.
aenea Fabricius 1801, Syst. El. I, p. 413. — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 25 *(Colaspis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 75. = *trivialis* Boheman 1858, Eugen. Resa Ins. p. 169 *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Notulae Ent. 31, p. 61.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S.Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
aeneicollis Bowditch, The Entomol. 54, p. 171 *(Colaspis)*.	Bolivia.
aeneola Weise 1921, Arf. f. Zool. 14, 1. p. 42 *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 313.	Bras.: Amazonas, Pará.
subsp. *barticensis* Bechyné 1951, l. c. p. 313.	Br. Guiana.
aeraria Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 31, nota 2 *(Colaspis)*.	Colombia. - Perú. - Bolivia.
subsp. *uytenboogaarti* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 102.	Suriname.
aerea Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull., p. CXXI. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 510 *(Colaspis)*.	Guyana.-Venezuela. - Colombia.
subsp. *odetta* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 95.	Guatemala. - Panamá.
aeruginosa Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 570. — Bechyné 1950, Mém. Mus. Verona 2, p. 100, f. 2; 1951, Notulae ent. 31, p. 61.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S.Paulo, Sa. Catarina.
subsp. *tenuesculpta* Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 12.	Bras.: Pará.
affinis Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 34 *(Colaspis)*. ab. *varicornis* Weise 1921, l. c. p. 35 *(Colaspis)*.	Bras.: Amazonas, Pará.
albicincta Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 161 *(Colaspis)*. ab. *calligrapha* Bechyné (i. l.) ab. *cinctipennis* Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 75 *(Colaspis)*.	Perú. - Bolivia. - Ecuador. - Bras.: Amazonas, Pará, Bahia.

ab. *cryptolampra* Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1080, fig. 1 et 2.	
ab. *duodecimnotata* Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 75 *(Colaspis)*.	
ab. *inversenotata* Bechyné (i. l.)	
ab. *ornatipennis* Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 481 *(Colaspis)*.	
ab. *polygrapha* Bechyné (i. l.)	
ab. *signata* Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 44 *(Colaspis)*.	
ab. *simplicepicta* Bechyné (i. l.)	
subsp. *formosa* Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 123 *(Colaspis)*.	Colombia. - Venezuela.
ab. *bivulnerata* Bechyné (i. l.)	
ab. *picta* Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCVIII *(Colaspis)*.	
ab. *pictella* Bechyné (i. l.)	
alcyonea Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, 4, p. 326. — Weise 1885, l. c. 51, 1, p. 155 *(Colaspis)*.	Cuba. - Puerto Rico.
amabilis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 480 *(Colaspis)*.	Bolivia.
amazonae Jacoby 1900, l. c. p. 480. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 40 *(Colaspis)*.	Bras.: Amazonas.
anceps Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R., p. XLIX *(Colaspis)*.	Bras.: Rio de Jan.
apurensis Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 313.	Venezuela.
assimilis Klug 1829, Preisverz., p. 10 *(Colaspis)*. = *pruinosa* Lefèvre 1878, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R., p. XLVIII. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 510 (*Colaspis*); 1951, Notulae Ent. 31, p. 61.	Bras.: Bahia, Esp. Santo, Rio de Jan. Minas Gerais, S.Paulo.
basipennis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 73 (*Colaspis*).	Bolivia.
batesi Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 475 *(Colaspis)*.	Bras.: Amazonas.
bicolor Germar 1824, Ins. spec. nov. 1824, p. 572 *(Colaspis)*.	??
bidenticollis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 191 *(Colaspis)*.	Arg.: Tucumán.

bifasciata Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 139; l. c. 1890, Suppl., p. 221 *(Colaspis)*.	Panamá.
bohumilae Bechyné 1950, Mem. Mus. Verona 2, p. 100, fig. 4.	Bras.: Minas Gerais.
boliviana Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 170 *(Colaspis)*.	Bolivia.
bridarollii Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 507 *(Colaspis)*. ab. *aurichalcea* Bechyné 1949, l. c. p. 508.	Arg.: Buenos Aires, Córdoba, Entre Ríos, Misiones, Santa Fe, Chaco, Santiago del Estero. - Uruguay. - Paraguay. - Bras: Matto Grosso.
brunneipennis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 74 *(Colaspis)*.	Ecuador.
bucki Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio Grande do Sul.
buckleyi Jacoby 1880, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 591, t. 54, f. 5 *(Colaspis)*.	Ecuador.
subsp. *incomparabilis* Bechyné (i. l.)	Perú.
calcarifera Bechyné (i. l.)	Bras.: Bahia.
callichloris Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 121. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 139 *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 307.	Colombia. - Panamá. Ecuador. - Perú. - Bolivia. - Bras.: Amazonas.
castanea Boheman 1858, Eugen. Resa Ins., p. 169. — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 25 *(Colaspis)*.	Ecuador.
chalcites Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull., p. CXX. — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 27 *(Colaspis)*.	Perú. - Bolivia.
championi Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 137. — Schaeffer 1906, Bull. Brookl. Mus. 1, 9, p. 236 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 254.	Guatemala. - México. - Arizona (USA).
chapuisi Jacoby 1884, Stett. Ent. Zeit. 45, p. 127; 1892, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 334 *(Colaspis)*.	México.

chevrolati Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLVII *(Colaspis)*.	S. Domingo.
chlorana Lefèvre 1891, l. c. p. CCLVIII *(Colaspis)*.	Colombia.
chlorites Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 160. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 508 *(Colaspis)*. ab. *purpureoinduta* Bechyné (i. l.)	Ecuador. - Perú. - Bolivia. - Bras.: Amazonas.
cinctella Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCIX *(Colaspis)*.	Brasil.
coelestina Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 160 *(Colaspis)*.	Perú.
columbica Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 479 *(Colaspis)*.	Colombia.
concolor Bowditch, The Entomol. 54, p. 28 *(Colaspis)*.	Br. Guiana.
concoloripes Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 282.	Arg.: Santa Fe.
coneja Kolbe 1901, Berl. Ent. Zeit. 46, p. 481, t. 7, f. 5 *(Colaspis)*.	Colombia.
confusa Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 26 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 282, f. 1. = *gemmingeri* Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 137, t. 6, f. 15 *(Colaspis)*.	México.
corrugata Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 168, nota 1. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 43 *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 315.	Bras.: Amazonas. - Bolivia.
cribellata Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 296 *(Colaspis)*.	Bras.: Minas Gerais.
cribricollis Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCIX. — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 26 *(Colaspis)*.	Bras.: Matto Grosso. - Paraguay. - Arg.: Buenos Aires, Entre Ríos. - Bolivia.
dejeani Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull., p. CXX *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 302.	Guyana. - Bras.: Amazonas, Pará.

deleta Suffrian 1867, Arch. Natg. 33, 1, 4, p. 327 *(Colaspis)*.	Costa Rica.
delphina Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 303.	Bolivia.
demersa Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1077.	Bras.: Pernambuco.
despecta Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCIX *(Colaspis)*.	Perú.
dilatipes Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 29 *(Colaspis)*.	Bras.: Rio Grande del Norte.
dionysea Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 508 *(Colaspis)*.	Bolivia.
ab. *cohaerens* Bechyné 1949, l. c. p. 509.	
ab. *repetitissima* Bechyné 1949, l. c. p. 509.	
discolor Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 36 *(Colaspis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 94.	Bras.: Amazonas.
dispar Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 73 *(Colaspis)*.	Bolivia.
diversa Lefèvre 1878, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R., p. XLVIII *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 303.	Bras.: Esp. Santo, Rio de Janeiro, Minas Gerais, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Corrientes.
ab. *pseudolacordairei* Bechyné 1951, l. c. p. 303.	
dugesi Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 32, nota 2. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, 1, Suppl., p. 223 *(Colaspis)*.	México.
duplicata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 142 *(Colaspis)*.	Bras.: Bahia.
elegans Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 473 *(Colaspis)*.	Bras.: Rio de Jan.
exarata Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CXCVII *(Colaspis)*.	Bras.: Rio de Jan.
femoralis Olivier 1808, Ent. VI, 1808, p. 885, t. 2, f. 13 *(Colaspis)*.	Antilles.
fervida Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, 4, p. 330 *(Chalcophana:* in Junk-Schkl. sub *Colaspis)*.	Cuba.

flavipes Olivier 1808, Ent. VI, p. 881, t. 1, f. 6. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 507 *(Colaspis)*; 1951, Notulae ent. 31, p. 61. = *laeta* Germar 1821, Mag. Ent. 4, p. 181 *(Colaspis)*. ab. *aureocuprea* Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 280. ab. *lacordairei* Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 138. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 507 *(Colaspis)*.	Bras.: Bahia, Esp. Santo, Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones, Chaco, Catamarca. - ? Chile.
foveicollis Jacoby 1880, Proc. Zool. Soc. Lond., 1880, p. 592, t. 54, f. 3 *(Colaspis)*.	Ecuador.
foveolata Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CLV *(Colaspis)*.	Arg.: Buenos Aires.
freyi Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 254. ab. *adscripta* Bechyné 1950, l. c. p. 255.	México. - Costa Rica.
fulva Fabricius 1801, Syst. El. I, p. 414. — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 25 *(Colaspis)*.	Amer. merid.
fulvilabris Jacoby 1880, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 592 *(Colaspis)*.	Panamá.
fulvimana Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 146 *(Colaspis)*.	Venezuela. - Colombia.
fulvotestacea Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 123. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 141; l. c. 1890, Suppl., p. 222 *(Colaspis)*.	Colombia. - México.
fuscipes Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 190 *(Colaspis)*.	Bolivia.
gemellata Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 33, nota 2 *(Colaspis)*.	Colombia. - Perú. - Bolivia.
geminata Boheman 1858, Eugen. Resa Ins., p. 168 *(Colaspis)*.	Bras.: Esp. Santo, Rio de Janeiro, Minas Gerais, Goiaz, S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.

gemmingeri Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 81 *(Chalcophana)*. — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 25 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 282, f. 1; 1951, Notulae Ent. 31, p. 61.	Bras.: Rio de Jan. S. Paulo, Sa. Catarina. - Paraguay. - Arg.: Misiones, Santa Fe, Chaco, Santiago del Estero. - Bolivia.
subsp. *chaparensis* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 308.	
gemmula Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 160 *(Colaspis)*.	Perú.
geniculata Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 290. — Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 480 *(Colaspis)*.	Bras.: Bahia.
gestroi Jacoby 1899, Ann. Mus. Civ. Genova 40, p. 183 *(Colaspis)*.	Paraguay.
goyazensis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 29 *(Colaspis)*.	Bras.: Goiaz.
gwendolina Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 99.	Venezuela.
heteroclita Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 481 *(Colaspis)*.	Bras.: Rio de Jan.
humeralis Latreille 1833, Voy. Humboldt II, p. 55, t. 33, f. 10 *(Colaspis)*.	Amer. merid.
hypochlora Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 123. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 138, t. 6, f. 18 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 254.	México. - Guatemala. - Nicaragua. - Panamá. - Colombia.
subsp. *anteposita* Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1078.	Bras.: Amazonas.
= *hypochlora* Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 45 *(Colaspis)*.	
hypoxantha Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 122. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 142 *(Colaspis)*.	Colombia. - México.
impressa Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 139. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 145; l. c. 1890, Suppl., p. 222, t. 8, f. 23 *(Colaspis)*.	Brasil. - México. - Guatemala.

ab. *laticollis* Jacoby 1881, l. c. p. 144; 1890, l. c. p. 222, t. 7, f. 6 *(Colaspis)*.	
impressipennis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 171 *(Colaspis)*.	Ecuador.
inconspicua Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 224 *(Colaspis)*.	Panamá.
inconstans Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 122. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 142; l. c. 1890, Suppl., p. 222. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 514 *(Colaspis)*.	Colombia. - Panamá.
ab. *tostipes* Bechyné (i. l.)	
subsp. *constituta* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 312.	Bolivia. - Bras.: Amazonas, Pará, Minas Gerais.
Mus. G. Frey 2, p. 312.	
ab. *amans* Bechyné 1951, l. c. p. 313.	
ab. *kuscheli* Bechyné 1951, l. c. p. 313.	
ab. *supraviolacea* Bechyné (i. l.)	
subsp. *lividipes* Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull., p. CXX *(Colaspis)*.	Perú.
ab. *offerta* Bechyné (i. l.)	
subsp. *nicoletta* Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 70 *(Colaspis)*; 1951, Notulae ent. 31, p. 61.	Bras.: Rio de Janeiro, Minas Gerais, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Uruguay. - Arg.: Buenos Aires, Entre Ríos, Corrientes, Misiones, Santa Fe.
ab. *alemensis* Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1079; 1951, Notulae ent. 31, p. 61.	
ab. *atrifacta* Bechyné (i. l.	
ab. *seminormalis* Bechyné (i. l.)	
subsp. *pusilla* Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CLVI *(Colaspis)*.	Bras.: Bahia.
subsp. *semidistincta* Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 284.	Trinidad (B. W. I.).
inquinata Lefèvre 1878, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R., p. XLIX *(Colaspis)*.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo.
subsp. *onusta* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 312.	Bolivia.
subsp. *quebracha* Bechyné (i. l.)	Paraguay.
subsp. *venezuelae* Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 477 *(Colaspis)*. — Be-	Bras.: Ceará, Amazonas.

chyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 101.	
interstitialis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 141 *(Colaspis)*.	Bras.: Bahia, Esp. Santo, Rio de Janeiro, S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
intricata Lefèvre 1888, l. c. (6) 8, p. 295 *(Colaspis)*.	Bras: Minas Gerais.
jalapae Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 257.	México.
jansoni Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 145 *(Colaspis)*.	Nicaragua.
janssensi Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 11.	Bras.: Minas Gerais. S. Paulo, Paraná. - Arg.: Misiones.
jocosa Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 171 *(Colaspis)*.	Bolivia. - Perú.
joliveti Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 11.	Bras.: Minas Gerais.
kaszábi Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 100.	Bras.: Esp. Santo, Bahia.
klagii Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 72 *(Colaspis)*.	Bras.: Pará.
labilis Bechyné (i. l.)	Venezuela.
laplatensis Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 509 *(Colaspis)*. ab. *epistropha* Bechyné 1949, l. c. p. 509.	Arg.: Buenos Aires.
lateralis Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 566. — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 25 *(Colaspis)*.	Brasil.
lautei Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 259.	México.
lebasi Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 121. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 139 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 11; 1951, Ent. Arb.	Colombia. - Venezuela. - Perú. - Panamá. - El Salvador.

Mus. G. Frey 2, p. 305; 1953, l. c. 4, p. 99.	
ab. *invisella* Bechyné 1951, l. c. p. 305.	
lebasiformis Bechyné 1953, l. c. p. 98.	Venezuela.
lebasoides Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 27 *(Colaspis)*.	Guatemala.
legionalis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 94.	Venezuela.
leopoldina Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio Grande do Sul.
leucopus Harold 1875, Col. Hefte 14, p. 139 *(Colaspis)*.	Venezuela. - Colombia. - Ecuador. - Perú. -Bolivia.-Bras.:Amazonas.
ab. *imitans* Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 475. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 508 *(Colaspis)*.	
ab. *procerula* Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 140 *(Colaspis)*.	
libatrix Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 96.	Bolivia.
luridula Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 124 *(Colaspis)*.	Colombia.
luteicornis Fabricius 1792, Ent. Syst. I, p. 316 *(Chrysomela)*; 1801, Syst. El. I, p. 412 *(Colaspis)*.	Amer. merid.
lutescens Lefèvre 1886, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 6, Bull., p. CXXXVIII *(Colaspis)*.	Perú.
maculipes Harold 1875, Col. Hefte 14, p. 101 *(Colaspis)*.	Arg.: Buenos Aires, Córdoba, Entre Ríos, Corrientes, Santa Fe.
subsp. *concupiens* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 310.	Bras.: Sa. Catarina.
subsp. *insignatior* Bechyné (i. l.)	Bras.: Paraná. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
subsp. *portoalegrensis* Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio Grande do Sul.
subsp. *sculptissima* Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio Grande do Sul.
maida Bechyné (i. l.)	Perú. - Bolivia.
manca Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p.	Perú. - Bolivia.

161. — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 170 *(Colaspis)*.

mapiriensis Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 308. — Bolivia.

meriamae Bechyné 1951, l. c. p. 308. — Guatemala.

metallica Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLVIII *(Colaspis)*. — Guyane fr.

mexicana Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 140 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 259. — México.

micans Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 45 *(Colaspis)*. — Bras.: Amazonas.

minuta Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 292 *(Colaspis)*. — Bras.: Bahia.

misionea Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 512 *(Colaspis)*. — Arg.: Misiones. - Bras.: Rio Grande do Sul.

mixticolor Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 309. — Bras.: Amazonas.

monomorpha Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 281, fig. 1. — Arg.: Santa Fe.

monrósi Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 219 *(Colaspis)*; 1951, l. c. 2, p. 305; 1953, l. c. 4, p. 98. — Arg.: Jujuy, Salta, Tucumán.

montana Jacoby 1891, Whymper Trav. Gr. Andes, Suppl. App., p. 82 *(Colaspis)*. — Ecuador.

musae Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 71, f. 1 *(Colaspis)*. — Guyana. - R. Dominicana.

nigricornis Fabricius 1801, Syst. El. I, p. 415. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 37 (sub *nigricollis*). — Amer. merid.

nigripennis Jacoby 1880, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 592, t. 54, f. 4 *(Colaspis)*. — Ecuador.

notaticornis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 147 *(Colaspis)*. — Venezuela.

obliqua Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 190 *(Colaspis)*. — Bolivia.

obscura Fabricius 1801, Syst. El. I, p. 414 *(Colaspis)*. — Amer. merid.

occidentalis Linné 1758, Syst. Nat. ed X, p. 369. — De Geer 1775, Mém. Ins. V, p. 353, t. 16, f. 14. — Gmelin 1788, ed. Linn. 1, 4, p. 1672 *(Chrysomela)*. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 39 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Mém. Mus. Verona 2, p. 101, f. 1.	Guyana.-Bras.:Amazonas, Pará, Goiaz.
ab. *gentilis* Erichson 1848, Schomb. Reise Br. Guiana III, p. 576 *(Colaspis)*.	
ornata Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 571 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Mém. Mus. Verona 2, p. 102.	Bras.: Bahia, Minas Gerais,Matto Grosso. - Bolivia. - Perú.
ab. *anornata* Bechyné (i. l.)	
= *pusilla* Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 294 *(Prionodera)*.	
ab. *elegantissima* Bechyné 1950, l. c. p. 102.	
ab. *elegantula* Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, p. 341. — Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 143 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, l. c. p. 102.	
ab. *subfastuosa* Bechyné 1950, l. c. p. 102.	
subsp. *subtilis* Weise 1929, Zool. Jahrb. Suppl., p. 13 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1080.	Trinidad (B. W. I.).
otileensis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 73 *(Colaspis)*.	Bolivia.
pallipes Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 140 *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Notulae ent. 31, p. 61.	Bras.: Esp. Santo, Rio de Janeiro, Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina. - Arg.: Misiones.
ab. *falsolacordairei* Bechyné (i. l.)	
pantaria Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 306.	Bolivia.
subsp. *emarginatior* Bechyné 1951, l. c. p. 306.	Perú.
ab. *abantia* Bechyné 1951, l. c. p. 306.	
panzoensis Bechyné 1951, l. c. p. 308.	Guatemala.
pectoralis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 34, nota 1 *(Colaspis)*.	Brasil.

perfidia Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio Grande do Sul.
perichrysea Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 305.	Bolivia.
perturbata Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 39 *(Colaspis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 97.	Bras.: Amazonas, Pará. - Guyana.
ab. *mauéensis* Bechyné 1951, l. c. 2., p. 304.	
subsp. *antanossa* Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1075.	Bras.: S. Paulo.
subsp. *coloresignata* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 304.	Bras.: Goiaz.
subsp. *ostrina* Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 10.	Bras.: Minas Gerais.
subsp. *phylis* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 98.	Bras.:Bahia,Pernambuco.
pleuralis Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 40 *(Colaspis)*.	Bras.: Amazonas.
plicatula Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 146 *(Colaspis)*.	Guatemala.
prasina Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 120. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 138; l. c. 1890, Suppl., p. 220, t. 6, f. 16 et 20 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 257 et 259.	Colombia. - Panamá.
ab. *cupreosplendens* Bechyné 1950, l. c. p. 260.	
subsp. *pedator* Bechyné 1950, l. c. p. 260. 260.	México: Jalisco.
subsp. *urbana* Bechyné 1950, l. c. p. 260.	México: D. F.
propinqua Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 35, nota 1 *(Colaspis)*.	Brasil int.
proteus Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 513 *(Colaspis)*.	Arg.: Buenos Aires, Entre Ríos, Corrientes, Misiones, Santa Fe, Chaco, Santiago del Estero. - Paraguay.
ab. *cupreolucens* Bechyné 1949, l. c. p. 513.	
ab. *pellucidula* Bechyné 1949, l. c. p. 513.	
ab. *ultima* Bechyné 1949, l. c. p. 513.	

pseudogeminata Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 281. = *geminata* Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLVII *(Colaspis)*. = *lefèvrei* Bowditch 1921, The Entom. 54, p. 25 *(Colaspis)*.	Bras.: Rio de Jan., S. Paulo.
pseudopruinosa Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 510 *(Colaspis)*. ab. *iris* Bechyné 1949, l. c. p. 510.	Bras.: Bahia.
pulchella Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 143 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 72 et 1079. ab. *cuprascens* Bechyné (i. l.) ab. *lentula* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 310.	Perú.
subsp. *compta* Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 144; 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 122. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 222 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1079.	Colombia.
subsp. *godmani* Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 145 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1080.	Guatemala.-Br.Honduras.
subsp. *insolvens* Bechyné 1950, l. c. p. 1080; 1951, Notulae ent. 31, p. 62.	Bras.: S. Paulo, Rio de Jan., Minas Gerais.
subsp. *onca* Bechyné 1950, Mem. Mus. Verona 2, p. 102; 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1079.	Venezuela.
subsp. *pseudocompta* Bechyné 1950, l. c. p. 1079.	Trinidad (B. W. I.).
subsp. *pseudopulchella* Bechyné 1950, l. c. p. 72 et 1080. = *pulchella* Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 41 *(Colaspis)*. ab. *obscita* Bechyné 1950, l. c. p. 72 *(Colaspis)*.	Guyana.-Bras.:Amazonas.

subsp. *sculpta* Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 223 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1080.	Panamá.
pumilio Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CC *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 312.	Perú.
punctigera Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 38 *(Colaspis)*.	Bras.: Amazonas.
punctipennis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 72 *(Colaspis)*.	Bras.: Rio de Jan.
quadrifoveata Bowditch 1921, l. c. p. 74 *(Colaspis)*.	Bras.: Sa. Catarina.
reflexomicans Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 101.	Bras.: Amazonas.
retracta Bechyné 1951, l. c. 2, p. 310.	Bolivia.
romani Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 43 *(Colaspis)*.	Bras.: Amazonas.
rufipes Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 474 *(Colaspis)*.	Bolivia.
rugifera Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 42 *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 309.	Bras.: Amazonas.
rugosa Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 572. — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 25 *(Colaspis)*.	Brasil.
rugulosa Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLVIII *(Colaspis)*.	Brasil.
rustica Boheman 1859 Eugen. Resa Ins. p. 170 *(Colaspis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 101.	Bras.: Rio de Jan.
ab. *fuscitarsis* Boheman 1858, Euge. Resa Ins., p. 170. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 70 *(Colaspis)*.	
ab. *prunicea* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 101.	
subsp. *santoamarensis* Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 70 *(Colaspis)*.	Bras.: Sa. Paulo.
sanjoseana Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 258; 1953, l. c. 4, p. 95.	Costa Rica.
ab. *concepta* Bechyné 1953, l. c. p. 95.	

scintillifera Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 510 *(Colaspis)*; 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 218. ab. *cyaneoscintillans* Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Uruguay. - Paraguay. - Arg.: Misiones, Santa Fe, Chaco, Santiago del Estero.
subsp. *ascintillans* Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 280. ab. *buenavistana* Bechyné 1950, l. c. p. 280.	Bolivia.
simplex Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 46 *(Colaspis)*.	Bras.: Amazonas.
simplicipes Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 254.	México.
smaragdula Olivier 1808, Ent. VI, p. 883, t. 1, f. 9. — Jacquelin du Val 1856, Hist. Cuba VII, p. 299. — Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, 4, p. 325 *(Colaspis)*.	Haiti. - Cuba.
soror Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 36 *(Colaspis)*.	Bras.: Amazonas.
speciosa Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 35, nota 2 *(Colaspis)*.	Venezuela.
spurcaticornis Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 160 *(Colaspis)*.	Perú.
stenopoda Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 310.	Bolivia.
strigata Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 121 *(Colombia)*.	Colombia.
subacuta Bechyné 1950, Mem. Mus. Verona 2, p. 100, f. 5.	Bras.: Rio de Jan.
subaenea Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 224 *(Colaspis)*.	Guatemala. - Costa Rica.
subcostata Jacoby 1881, l. c. p. 142 *(Colaspis)*.	Panamá.
submersa Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 512 *(Colaspis)*.	Arg.: Tucumán.
suffriani Weise 1914, Ent. Bl. 10, p. 122 *(Colaspis)*. = *nigricornis* Suffrian 1867, Arch. Natg. 33, 1, 4, p. 325 *(Colaspis)*.	Cuba.

sulphuripes Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 139 *(Colaspis)*.	Uruguay.- Arg.: Buenos Aires, Entre Ríos, Misiones.
subsp. *matura* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 303.	Bolivia.
surrubrensis Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 258.	Costa Rica.
tabacilla Bechyné 1951, l. c. 2, p. 307.	Perú.
subsp. *berriensis* Bechyné 1951, l. c. p. 307.	Colombia.
subsp. *puertocabellensis* Bechyné 1953, l. c. 4, p. 98.	Venezuela.
subsp. *sedula* Bechyné 1951, l. c. 2, p. 307.	Ecuador.
taylori Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 514 *(Colaspis)*.	Arg.: Chaco, Formosa, Santa Fe.
ab. *noriae* Bechyné 1949, l. c. p. 514.	
tibialis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 36, nota 1 *(Colaspis)*.	Brasil.
townsendi Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 27 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 257.	México.
trichopyga Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio Grande do Sul.
tucumanensis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 169 *(Colaspis)*.	Arg.: Tucumán.
unicolor Olivier 1808, Ent. VI, p. 885, t. 2, f. 14. — Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 25 *(Colaspis)*.	Cuba.
varia Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CLV *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3. p. 1079.	Arg.: Buenos Aires, Entre Ríos.
ab. *chalcoloma* Bechyné 1950, l. c. p. 1079.	
ab. *escobarensis* Bechyné 1950, l. c. p. 1079.	
vieta Bechyné 1950, Mém. Mus. Verona 2, p. 101.	Bras.: Amazonas.
violetta Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 507 *(Colaspis)*; 1950, Mem. Mus. Verona 2, p. 100, f. 3.	Bras.: Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. -

ab. *isoaeruginosa* Bechyné 1950, l. c. p. 101.	Arg.: Misiones.
ab. *semicyanea* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 507 *(Colaspis)*; 1950, l. c. p. 101.	
viridicollis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 170 *(Colaspis)*.	Ecuador.
viridipunctata Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 478 *(Colaspis)*.	Bras.: Amazonas.
viridissima Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 138. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 509 *(Colaspis)*.	Bras.: Rio de Jan., S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina.
virulenta Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 93.	Bras.: Pará.
willinki Bechyné 1950, l. c. 1, p. 217.	Arg.: Salta, Jujuy.
yucatana Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 224 *(Colaspis)*.	México.
yungarum Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 314.	Bolivia.
zarah Bechyné (i. l.)	Bras.: Sa. Catarina.-Paraguay.
zilchi Bechyné (i. l.)	El Salvador.
zischkai Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 312.	Bolivia.

Gen. **Philippimolpus**

Monrós 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 196. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 102.

flavescens Philippi 1864, Stett. Ent. Zeit. 25, p. 385 *(Psathyrocerus)*.	Chile.

Gen. **Freudeita**

Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 241.

Genotypus: *Fr. parellina* Erichson.

alternata Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 290 *(Colaspis)*.	Bras.: Bahia, Minas Gerais.
ab. *uniformis* Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 242.	
callosa Bechyné 1953, l. c. 4, p. 103.	Bras.: Minas Gerais.

colligens Bechyné 1951, l. c. 2, p. 286.	Bolivia.
cruda Bechyné 1951, l. c. p. 287.	Bolivia.
cuprinula Bechyné 1950, l. c. 1, p. 242; 1951, l. c. 2, p. 285.	Bras.: Esp. Santo, Rio de Janeiro.
subsp. *maldonaldoi* Bechyné 1953, l. c. 4, p. 102.	Arg.: Córdoba, Buenos Aires. - Uruguay.
cupripennis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 143 *(Colaspis)*. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 285. ab. *auripennis* Bechyné 1950, l. c. 1, p. 242.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones, Entre Ríos, Buenos Aires.
dentifera Bechyné 1951, l. c. 2, p. 288.	Costa Rica.
macroscopica Bechyné (i. l.)	Bras.: Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.
parellina Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 160 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 242, fig. 1.	Perú. - Bolivia.
peruviana Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 74 *(Colaspis)*.	Perú.
plaumanni Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 285.	Bras.: Sa. Catarina.
porosa Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 477 *(Colaspis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 103. ab. *atroviolacea* Bechyné 1950, l. c. 1, p. 242.	Perú. - Bolivia. - Arg.: Jujuy, Salta, Tucumán, Catamarca, Mendoza, S. Luis, Santiago del Estero. - Paraguay. - Bras.: Matto Grosso.
proligens Bechyné 1951, l. c. 2, p. 287.	Perú.
violacea Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 142 *(Colaspis)*. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 242.	Bras.: S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.
subsp. *consentanea* Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 290 *(Colaspis)*.	Bras.: Bahia, Esp. Santo.
subsp. *cyaneoazurea* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 285.	Perú.
subsp. *subnitida* Bechyné 1950, l. c. 1, p. 242.	Bolivia.

subsp. *subopaca* Bechyné 1950, l. c. p. 242. 242.	Bras.: Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay.
viridipes Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 140 *(Colaspis)*.	Bras.: Rio de Jan.: Esp. Santo.
subsp. *cyanea* Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 32, nota 1 *(Colaspis)*.	Bras.: Bahia.

Gen. **Hermesilla**

Bechyné (i. l.)
Genotypus: *H. fulgidicollis* Lefèvre.

chalybaea Lefèvre 1878, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R., p. XLVIII *(Colaspis)*.	Bras.: Rio do Jan., Esp. Santo.
cyanea Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 193 *(Hermesia)*.	Bras.: Rio de Jan.
fulgidicollis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, Bull., p. CLXXIX *(Hermesia)*. — Bechyné 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 18 *(Lyraletes)*. ab. *lampros* Jacoby 1899, Ann. Mus. Civ. Genova 40, p. 352 *(Hermesia)*.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo.
gaudens Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 104.	Bras.: Rio de Jan.
gracilenta Bechyné (i. l.) ab. *viridana* Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio de Jan.
janthina Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 39, nota 1 *(Hermesia)*.	Venezuela. - ?Brasil.
luteipes Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 291 *(Colaspis)*. ab. *rufimembris* Bechyné 1950, Mém. Mus. Verona 2, p. 102; 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1088; 1951, Notulae ent. 31, p. 62 *(Rhabdopterus)*. ab. *violaceocyanea* Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio de Jan.
similis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 193 *(Hermesia)*.	Bolivia.
wittmeri Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 297; 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1088 *(Rhabdopterus)*; 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 103. ab. *rufescula* Bechyné 1953, l. c. p. 103.	Bras.: Rio de Jan.

Gen. Neovianaeta

Bechyné (i. l.)	
angustitarsis Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio de Janeiro,
ab. *obscura* Bechyné (i. l.)	S. Paulo.
subsp. *meridionalis* Bechyné (i. l.)	Bras.: Paraná, Rio
ab. *rufipes* Bechyné (i. l.)	Grande do Sul.
ab. *umbrina* Bechyné (i. l.)	

Gen. Vianaeta Bechyné

Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 515.

Genotypus: *V. argentiniensis* Bechyné.

argentiniensis Bechyné 1949, l. c. p. 516.	Arg.: Misiones. -
ab. *amethystina* Bechyné 1953, Ent. Arb.	Paraguay.
Mus. G. Frey 4, p. 105.	
brasiliensis Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr.	Bras.: Minas Gerais,
60, p. 293 *(Tymnes)*.	Bahia.
cylindrica Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci.	Paraguay. - Arg.:
Nat. Belg. 26, no. 54, p. 17; 1953, Ent.	Chaco, Salta.
Arb. Mus. G. Frey 4, p. 105.	
gounellei Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr.	Bras.: Bahia, Rio
60, p. 294 *(Tymnes)*.	Grande do Sul.
podoxena Bechyné 1949, Acta Zool. Lillo-	Arg.: Misiones. - Pa-
ana 8, p. 517, f. 6.	raguay. - Bras.: Rio
ab. *cupripennis* Bechyné 1949, l. c. p.	Grande do Sul.
517.	
ab. *violacea* Bechyné 1953, Ent. Arb.	
Mus. G. Frey 4, p. 105.	
pohli Bechyné 1951, l. c. 2, p. 319.	Bras.: Paraná. - Pa-
ab. *piceipes* Bechyné 1951, l. c. p. 320.	raguay.
uberaba Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci.	Bras.: Minas Gerais.
Belg. 26, no. 54, p. 16.	
ab *aerea* Bechyné 1950, l. c. p. 17.	
ab. *bicolor* Bechyné 1950, l. c. p. 17.	
ab. *coerulea* Bechyné 1950, l. c. p. 17.	
ab. *purpurea* Bechyné 1950, l. c. p. 17.	
varians Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana	Arg.: Misiones.
8, p. 517.	
ab. *aerifera* Bechyné 1949, l. c. p. 517.	
ab. *cyanea* Bechyné 1949, l. c. p. 517.	

ab. *filia* Bechyné 1949, l. c. p. 517.
ab. *viridis* Bechyné 1949, l. c. p. 517.

Gen. **Theocolaspis**

Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 105.

cupreovittata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 140 *(Colaspis)*. — Bras.: Rio de Jan.

Gen. **Rhabdocolaspis**

Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 106.
Genotypus: *Rh. tibiella* Bechyné.

colombiensis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 483 *(Rhabdopterus)*. — Bechyné 1953, l. c. p. 105. — Colombia.

tibiella Bechyné 1953, l. c. p. 106. — Colombia.

Gen. **Alethaxius**

Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 42. — Blake 1945, Journ. Wash. Acad. Sci. 35, p. 323.
= *Aletes* Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 250. — Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 146.
Genotypus: *A. angulicollis* Chapuis.

acunai Blake 1947, Journ. Wash. Acad. Sci 37, p. 314, f. 9. — Cuba.

aeneus Bowditch 1921, The Entom. 54, p. 215. — Ecuador.

angulicollis Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 251, nota 1, t. 118, f. 5 *(Aletes)*. — Colombia.

annulicornis Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 124. — Colombia.

bogotanus Lefèvre 1878, l. c. p. 126. — Colombia.

brevis Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 339. — Colombia.

bruneri Blake 1949, Journ. Wash. Acad. Sci. 39, p. 367, f. 6. — Cuba.

callosicollis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 108. — Colombia.

carinipennis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 214.	Ecuador.
columbicus Jacoby 1901, Berl. Ent. Zeit. 46, p. 482, t. 7, f. 6.	Colombia.
darlingtoni Blake 1945, Journ. Wash. Acad. Sci. 35, p. 324, f. 6.	R. Dominicana.
geniculatus Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 43, nota 1.	Ecuador.
guatemalensis Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 147.	Guatemala.
hispaniolae Blake 1945, Journ. Wash. Acad. Sci. 35, p. 323, f. 1.	R. Dominicana.
integer Blake 1945, l. c. p. 325, fig. 3.	R. Dominicana.
intricatus Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 125.	Colombia.
jacobyi Weise 1913, Wien. Ent. Zeit. 32, p. 18.	Colombia.
= *angulicollis* Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 490.	
= *collaris* Achard, Bull. Soc. Ent. Fr. 1914, p. 71.	
landolti Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 125.	Colombia.
latericostatus Lefèvre 1882, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 2, Bull., p. CLXXV.	Ecuador.
meliae Blake 1945, Journ. Wash. Acad. Sci. 35, p. 326, f. 2.	Puerto Rico.
mexicanus Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 146, t. 7, f. 5.	México.
nigritarsis Jacoby 1892, Whymper Trav. Gr. Andes, Suppl. App., p. 83.	Ecuador.
pallidus Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 215.	Ecuador.
prolixus Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 43, nota 2.	Colombia.
parumpunctatus Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 107.	Colombia.
pubicollis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 226.	México.
puertoricensis Blake 1946, Journ. Wash.	Puerto Rico.

Acad. Sci. 35, p. 327, f. 4; 1946, Proc. Ent. Soc. Wash. 48, p. 116, f. 5.

punctifer Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 108. — Colombia.

ruffoi Bechyné 1950, Mem. Mus. Verona 2, p. 103. — Bras.: Rio de Jan.

semicostatus Blake 1946, Proc. Ent. Soc. Wash. 48, p. 118, f. 6. — Puerto Rico.

semiviridis Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 225. — México.

striatulus Lefèvre 1886, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 6, Bull., p. CXXXIX. — Colombia.

tortuensis Blake 1947, Journ. Wash. Acad. Sci. 37, p. 314, f. 7. — Ins. Tortua (apud Haiti).

tuberculifer Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 338. — México.

turquinensis Blake 1945, Journ. Wash. Acad. Sci. 35, p. 326, f. 5. — Cuba.

vagabundus Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 125. — Colombia.

variabilis Jacoby 1881, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 147, t. 9, f. 1. — Guatemala.

yunquensis Blake 1946, Proc. Ent. Soc. Wash. 48, p. 118, fig. 8. — Puerto Rico.

Species exclusae:

Alethaxius parvulus Lefèvre > *Microaletes.*
Alethaxius sericeus Jacoby > *Allocolaspis.*
Alethaxius verrucosus Jacoby > *Wittmerita.*

Gen. **Microaletes**

Bechyné (i. l.)
Genotypus: *M. parvulus* Lefèvre.

parvulus Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, Bull., p. XX *(Alethaxius).* — Bras.: Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.

tuberculifer Bechyné (i. l.) — Bras.: S. Paulo.

Gen. **Apterodina**

Bechyné (i. l.)

bucki Bechyné (i. l.) — Bras.: Rio Grande do Sul.

Gen. Ruffoita

Bechyné 1950, Mem. Mus. Verona 2. p. 105.

grandis Bechyné 1950, l. c. p. 105.	Uruguay. - Arg.: Entre Ríos.
ab. *plagata* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4. p. 84.	
? ab. *univestis* Bechyné 1953, l. c. p. 109.	Bras.: Minas Gerais.

Gen. Lyraletes

Bechyné 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 15.
Genotypus: *L. diademus* Bech.

curvungulus Bechyné 1952, l. c. p. 19.	Paraguay.
diademus Bechyné 1952, l. c. p. 17.	Bras.: Minas Gerais.
minor Bechyné 1952, l. c. p. 18.	Paraguay. - Arg.: Misiones, Entre Ríos. - Bras.: Rio Grande do Sul.
subsp. *minimus* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 110.	Bras.: Sa. Catarina.
purpureus Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, Bull., p. CLXXIX *(Hermesia)*.	Bras.: Minas Gerais.
varicolor Jacoby 1904, Ark. f. Zool. 1, p. 514 *(Hermesia)*. — Bechyné 1952, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 28, no. 38, p. 18, f. 2.	Arg.: Salta. - Paraguay. - Bras.: Rio Grande do Sul.

Gen. Entomochirus

Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CC; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 44.
Genotypus: *Ent. sericeus* Lefèvre.

contaminatus Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 18.	Bras.: Minas Gerais.
ab. *viridulus* Bechyné 1950, l. c. p. 18.	
costulatus Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 298. — Bechyné 1950; Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1089; 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 19.	Bras.: Minas Gerais.
cribrosus Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCI.	Guyane fr.

dispar Lefèvre 1884, l. c. p. CCI. — Guyane fr.
jucundus Lefèvre 1884, l. c. p. CCI. — Venezuela.
perilampros Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1088; 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 19. — Bras.: Bahia.
sericeus Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CC. — Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 18. — Guyana.-Bras.:Amazonas. - Perú. - Bolivia.
suspiciosus Bechyné 1950, l. c. p. 19. — Bras.: Minas Gerais.

Gen. **Fractipes**

Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 83.
rhabdopteroides Bechyné 1950, l. c. p. 84, f. 3. — Bras.: S. Paulo.

Gen. **Stylomolpus**

Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 110.
dentatocarinatus Bechyné 1953, l. c. p. 110. — Bras.: Rio de Jan.

Gen. **Rhabdopterus**

Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 46. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 196 et 226. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 111.
= *Rhabdophorus* Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 126. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 148.
Genotypus: *Rh. hypochalceus* Harold.
aciculatus Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 236. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1087; 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 317. — Bras.: Amazonas, Goiaz.
amazonicus Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 485. — Bras.: Amazonas.
angulicollis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 235. — Bolivia.
apicicornis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 484. — Venezuela.

apicipes Jacoby 1900, l. c. p. 486.	Perú.
aureolus Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLX.	Colombia.
bacca Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 162 *(Chalcophana)*. — Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 59 *(Iphimeis)*.	Perú.
baturitensis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 112.	Bras.: Ceará.
brasiliensis Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 221; 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1088.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.
bryanti Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 89.	Trinidad (B. W. I.).
bucki Bechyné (i. l.)	Bras.: Rio Grande do Sul.
caliginosus Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 127.	Colombia.
chalceus Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 292. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1087.	Bras.: Bahia, Esp. Santo, Rio de Janeiro.
chilensis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 46, nota 2.	Chile.
chontalensis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 151.	Nicaragua.
circumdatus Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, Bull., p. XX.	Bras.: Sa. Catarina.
constricticollis Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 317.	Bolivia.
cupreatus Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 46, nota 3.	Colombia.
cuprinus Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 335.	Venezuela.
curtus Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 128. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 227.	Colombia. - Panamá. - Guatemala.
decipiens Lefèvre 1886, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 6, Bull., p. CXXXVIII.	Guyane fr.
delectator Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 263.	Venezuela.
freyi Bechyné 1950, l. c. p. 262.	Trinidad (B. W. I.).

frontalis Bechyné 1953, l. c. 4, p. 113.	Trinidad (B. W. I.).
fulvicollis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 488.	Bras.: Amazonas.
fulvipes Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 152. — Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 335. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 262.	México.-Guatemala. - Br. Honduras. - Venezuela.
fulvus Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 227.	Panamá.
grenadensis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 234. = *picipes* Jacoby 1897, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 257.	Grenada (B. W. I.).
guatemalensis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 150, t. 8, f. 22.	México.-Guatemala. - Nicaragua. - Br. Honduras.
hypochalceus Harold 1875, Col. Hefte 14, p. 139 *(Colaspis)*. — Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 127.	Colombia.
ignotus Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 254.	Perú.
imitans Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 483.	Perú.
intermedius Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 153.	Guatemala.
jansoni Jacoby 1882, l. c. p. 149; l. c. 1890, Suppl., p. 226.	Nicaragua.-Panamá.
januarius Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1087.	Bras.: Rio de Jan.
subsp. *itatiaiensis* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 317.	Rio de Jan.: Itatiáia.
kirschi Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 47, nota 1.	Colombia
lateralis Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLIX.	Bras.: Amazonas, Pará.
limbalis Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 47, nota 2.	Guyane fr.
martínezorum Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 318.	Bolivia. - Paraguay.
mexicanus Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 148, t. 8, f. 24.	México.-Guatemala. - Panamá.

monstrosipes Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 318.	Bolivia.
obsitus Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 47, nota 3.	Venezuela.
obsoletus Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 519.	Arg.: Santa Fe.
oralis Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 113.	Perú.
ab. *atratipennis* Bechyné 1953, l. c. p. 113.	
perplexus Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 149.	Guatemala.
peruensis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 482.	Perú.
punctatissimus Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 254.	Ecuador.
punctatosulcatus Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLX.	Bras.: Amazonas.
rosenbergi Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 255.	Ecuador.
scabrosus Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLIX.	Brasil.
virescens Erichson 1848, Schomb. Reise Br. Guiana III, p. 576 *(Colaspis)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 113 et 114.	Br. Guiana.
= *essequibensis* Bechyné 1950, l. c. 1, p. 264.	
subsp. *semifulvus* Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond. 1900, p. 489.	Bras.: Amazonas.
similis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 235.	Bolivia.
subelongatus Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 317.	Bolivia.
sulcipennis Bowditch 1921, The Entomol. 54, p. 253.	Perú.
tarsatus Bowditch 1921, l. c. p. 236.	Ecuador.
thoracicus Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 153.	Nicaragua.-Panamá.
tuberculatus Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 127.	Colombia.

venezuelensis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 487. — Venezuela.

versutus Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 47, nota 4. — Venezuela.

weyrauchi Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 221. — Perú.
ab. *tingomarianus* Bechyné 1950, l. c. p. 222.

Species exclusae:

Rhabdopterus abdominalis Jacoby > *Ledesmodina.*
Rhabdopterus colombiensis Jacoby > *Rhabdocolaspis.*
Rhabdopterus erosulus Lefèvre > *Ledesmodina.*
Rhabdopterus rugulosus Lefèvre > *Hylax.*

Gen. **Talurus** Lefévre

Lefévre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 337. — Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 217.
Genotypus: *T. fulgens* Lefèvre.

discolor Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 114. — Costa Rica.

fulgens Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 338. — Brasil.

picitarsis Lefèvre 1889, l. c. p. 338. — Guyane fr.

rugosus Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 150 *(Rhabdopterus)*; l. c. 1890, Suppl., p. 217, t. 7, f. 8. — Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 337. — México.

salvini Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 148 *(Rhabdopterus)*; l. c. 1890, Suppl., p. 217, t. 9, f. 2. — Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 337. — México.-Guatemala.

Gen. **Stenolampra**

Baly 1859, Ann. Mag. N. H. (3) 4, p. 127. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 251. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 49.
Genotypus: *St. costata* Baly.

costata Baly 1859, Ann. Mag. N. H. (3) 4, p. 127. — Bras.: Amazonas.

geniculata Baly 1859, l. c. p. 127. — Bras.: Amazonas.

kirschi Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 152. — Perú.

II. Tribus **Leprotini**

Gen. reg. neotrop. synopsis: Monrós 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 189.

Gen. **Crowsonia**

Monrós 1952, l. c. p. 194.

tetradactyla Monrós 1952, l. c. p. 195, fig. 5. — Arg.: Misiones.

Gen. **Brevicolaspis** Laporte

Laporte 1833, Silberm. Rev. d'Ent. I, p. 24. — Baly 1863, Journ. of Ent. II, p. 154. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 276. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 77. — Monrós 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 189.

= *Embryon* J. Thomson 1857, Arch. Ent. I, p. 292.

Genotypus: *B. pilosa* Laporte.

griseovillosa J. Thomson 1857, Arch. Ent. I, p. 292. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 114. — Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais.

pilosa Laporte 1833, Silberm. Rev. d'Ent. I, p. 25. — Bras.: Sa. Catarina.-Paraguay.

villosa Bryant 1923, Bull. Ent. Res. (13) 3, p. 262. — Bras.: Bahia.

Gen. **Habrophora**

Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 163. — Baly 1863, Journ. of Ent. II, p. 155. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 278. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 169. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 78. — Monrós 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 189.

Genotypus: *H. lateralis* Erichson.

altimontana Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 341.	Perú.
amazona Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 52.	Bras.: Amazonas.
annulicornis Pic 1923, Mél. exot.-entom. 40, p. 18 *(Psathyrocerus)*.	Guadeloupe (Antill.)
costulata Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 78, nota 1.	Brasil.
elongata Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 341.	Bolivia.
fenestrella Bechyné 1951, l. c. p. 342.	Bolivia.
gemella Monrós 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 194.	Arg.: Misiones.
gounellei Pic 1923, Mél. exot.-entom. 40, p. 18 *(Psathyrocerus)*.	Brasil.
lateralis Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 163.	Perú.
lineolata Pic 1923, Mél. exot.-entom. 40, p. 18 *(Psathyrocerus)*.	Argentina.
maculipennis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 169.	Br. Honduras. - Guatemala. - Nicaragua. - Costa Rica. - Panamá.
ab. *immaculata* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 116.	
maculosa Pic 1923, Mél. exot.-entom. 40, p. 18 *(Psathyrocerus)*.	Brasil.
montana Jacoby 1893, Ann. Soc. Ent. Belg. 37, p. 273.	Bolivia.
mutila Monrós 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 193, f. 4.	Bolivia.
notaticeps Pic 1923, Mél. exot.-entom. 40, p. 17 *(Psathyrocerus)*.	Brasil.
ornata Monrós 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 192, f. 2.	Arg.: Misiones. - Paraguay.
picturata Monrós 1952, l. c. p. 193, f. 3.	Arg.: Misiones.
robusta Pic 1923, Mél. exot.-entom. 40, p. 18 *(Psathyrocerus)*.	Brasil.
simplex Monrós 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 191, f. 1.	Arg.: Córdoba.
tibialis Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 128.	Colombia.

varia Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 163. — Perú.

viridicollis Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, 1, Suppl., p. 233. — Panamá.

wittmeri Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 115. — Bras.: Rio de Jan.

Gen. **Psathyrocerus**

Blanchard 1851, in Gay, Hist. fis. pol. Chile 5, p. 523. — Philippi 1864, Stett. Ent. Zeit. 25, p. 383 (nota). — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 66. — Jacoby et Clavareau 1904, Wytsm. Gen. Ins. 23, p. 2. — Monrós 1949, Acta Zool. Lilloana 7, p. 560; 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 189.

= *Lio* Monrós 1949, l. c. p. 554.

Genotypus: *Ps. fulvipes* Blanchard.

cyanipennis Clark 1866, Catal. Phytoph. App., p. 20. — Bras.: Rio de Jan.

fulvipes Blanchard 1851, in Gay, Hist. fis. pol. Chile 5, p. 524. — Monrós 1949, Acta Zool. Lilloana 7, p. 565, f. 28 et 30. — Chile.

ab. *oblongus* Blanchard 1851, l. c. p. 526. — Jacoby et Clavareau 1904, Wytsm. Gen. Ins. 23, t. 1, f. 5. — Monrós 1949, l. c. p. 567.

= *rufus* Philippi 1864, Stett. Ent. Zeit. 25, p. 384. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, t. 112, f. 1.

ab. *ruficollis* Brèthes 1928, Rev. Chil. Hist. Nat. 32, p. 206. — Monrós 1949, l. c. p. 568.

fuscoornatus Clark 1866, Catal. Phytoph. App., p. 20. — Venezuela.

pallipes Blanchard 1951, Hist. fis. pol. Chil. 5, p. 525. — Monrós 1949, Acta Zool. Lilloana 7, p. 570, f. 33. — Chile.

ab. *cinerascens* Blanchard 1851, l. c. p. 525, t. 31, f. 1. — Monrós 1949, l. c. p. 571.

= *nigripes* Philippi 1864, Stett. Ent. Zeit. 25, p. 383.

unicolor Blanchard 1851, Hist. fis. pol. Chile 5, p. 527, t. 31, f. 2 *(Orsodacne)*. — Monrós 1949, Acta Zool. Lilloana 7, p. 556, fig. 26 et 27 (Lio); 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 190. Chile.
= *tesselatus* Blanchard 1851, l. c. p. 527 *(Orsodacne)*.

variegatus Blanchard 1851, in Gay, Hist. fis. pol. Chile 5, p. 525. — Monrós 1949, Acta Zool. Lilloana 7, p. 568, f. 32. Chile.
= *valdivianus* Philippi 1864, Stett. Ent. Zeit. 25, p. 384.
ab. *testaceus* Blanchard 1851, l. c. p. 526. — Monrós 1949, l. c. p. 569, fig. 31.

Gen. Thootes

Jacoby 1890, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 231. — Monrós 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 189.

glabratus Jacoby 1890, l. c. p. 232. México.

Gen. Xanthonia

Baly 1863, Journ. of Ent. 2, p. 151. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 273. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 164. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 74. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 196 et 199. — Monrós 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 189.
Genotypus: *X. villosula* Melsh.

guatemalensis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 164, t. 7, f. 20. México.-Guatemala.

jacobyi Clavareau 1914, Junk-Schenkl. Col. Catal. 59, p. 75. Guatemala.
= *plagiata* Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 164.

marmorata Jacoby 1882, l. c. p. 165; l. c. 1890, Suppl., 231, t. 9, f. 5.	México.-Guatemala. - Panamá.
nigrofasciata Jacoby 1882, l. c. p. 165.	Guatemala.
tuberosa Jacoby 1882, l. c. p. 166, t. 9, f. 4.	México.

Gen. **Fidia**

Baly 1863, Journ. of Ent. 2, p. 153. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 275. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 166. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 75. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 196 et 198. — Monrós 1952, Rev. Chil. Ent. 2, p. 189.

Genotypus: *F. viticida* Walsh.

albovittata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 166. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 167, t. 7, f. 16.	México. - Brit. Honduras.
atra Jacoby 1882, l. c. p. 168.	México.
guatemalensis Jacoby 1879, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 778; 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 167, t. 9, f. 6.	Guatemala. - Brit. Honduras.
humeralis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 165. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 167, t. 7, f. 13. — Schaeffer 1905, Bull. Brookl. Mus. 1, 7, p. 170.	México. - USA: Arizona.
lateralis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 168.	México.
pedestris Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 164. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 166, t. 7, f. 12.	México.
plagiata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 165. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 167, t. 7, f. 14 et 15. — Schaeffer 1904, Journ. N. Y. Ent. Soc. 12, p. 227.	México. - USA: Arizona.
salléi Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5)	México.

7, p. 166. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 167, t. 7, f. 17.

spuria Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 165. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 166, t. 7, f. 11. — México.

tibialis Jacoby 1890, l. c. Suppl., p. 232. — México.

unistriata Jacoby 1882, l. c. p. 168. — Guatemala.

III. Tribus **Metachromini**

Gen. Metachroma

J. Leconte 1858, Proc. Acad. Philad. (2) 4, p. 85. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 296. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 92. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 169. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 196 et 209.

Genotypus: *M. quercatum* Fabricius.

acunai Blake 1946, Journ. Wash. Acad. Sci. 36, p. 22, f. 2. — Cuba.

adustum Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, p. 339. — Blake 1930, Bull. Brookl. Ent. Soc. 25, p. 214; 1947, Journ. Wash. Acad. Sci. 37, p. 313, f. 8; 1948, l. c. 38, p. 276. — Cuba.

amplicolle Blake 1947, l. c. 37, p. 312, f. 6. — Puerto Rico.

antennale Weise 1885, Arch. Natg. 51, 1, p. 155. — Puerto Rico.

barahonense Blake 1946, Journ. Wash. Acad. Sci. 36, p. 23, f. 3. — R. Dominicana.

bipunctatum Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 235. — México.

brevistriatum Blake 1946, Journ. Wash. Acad. Sci. 36, p. 23, f. 4. — R. Dominicana.

chapini Blake 1944, Proc. Ent. Soc. Wash. 46, p. 250, t. 22, f. 5. — Jamaica.

cinctipes Blake 1946, Journ. Wash. Acad. Sci. 36, p. 26, f. 9. — R. Dominicana. - Haiti.

convexum Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 171. — Nicaragua.

cubaecola Clavareau 1914, Junk.-Schenkl. Col. Catal. 59, p. 88. = *puncticolle* Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, p. 341.	Cuba.
darlingtoni Blake 1946, Journ. Wash. Acad. Sci. 36, p. 24, f. 6.	R. Dominicana.
ensiforme Blake 1947, Journ. Wash. Acad. Sci. 37, p. 310, f. 1.	Cuba.
felis Blake 1948, l. c. 38, p. 276, fig. 7.	Bahamas: Cat Isl.
fenestratum Blake 1947, l. c. 37, p. 312, f. 5.	Puerto Rico.
flavolimbatum Blake 1948, l. c. 38, p. 277, fig. 9.	Jamaica.
gracile Blake 1937, Proc. Ent. Soc. Wash. 39, p. 67, t. 5, f. 9.	Cuba.
guatemalense Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 172.	Guatemala.
hottense Blake 1948, Journ. Wash. Acad. Sci. 38, p. 279, f. 5.	Haiti.
imitans Blake 1947, l. c. 37, p. 310, f. 2.	Cuba.
insulare Fall 1927, Proc. Calif. Acad. Sci. (4) 16, p. 390.	México: Ins Ang. Guarda (B. California).
labrale Blair 1933, Ann. Mag. N. H. (10) 11, p. 484.	Ins. Galápagos.
laevius Blake 1946, Journ. Wash. Acad. Sci. 36, p. 22, f. 1.	R. Dominicana.
laeviusculum Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, p. 345.	Cuba.
lituratum Suffrian 1866, l. c. p. 343.	Cuba.
longicolle Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 234.	México.-Guatemala.
longitarsum Blake 1946, Journ. Wash. Acad. Sci. 36, p. 24, f. 7; 1948, l. c. 38, p. 278, f. 8.	Cuba.
metrium Blake 1947, l. c. 37, p. 310.	Puerto Rico.
mexicanum Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 171; l. c. 1890, Suppl., p. 234, t. 9, f. 11.	México.
minutum Jacoby 1882, l. c. p. 171.	Brit. Honduras.
nigroviride Blake 1948, Journ. Wash. Acad. Sci. 38, p. 278, fig. 6.	R. Dominicana.

obesum Blake 1946, l. c. 36, p. 23, f. 5.	R. Dominicana.
ornatum Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 234.	México.
oteroi Blake 1944, Proc. Ent. Soc. Wash. 46, p. 252, f. 4.	Cuba.
peninsulare Crotch 1873. Proc. Acad. Philad. 25, p. 42. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 210 et 215.	México: Baja California.
piceum Blake 1948, Journ. Wash. Acad. Sci. 38, p. 278, f. 4.	Jamaica.
quadrimaculatum Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 235.	México.
regulare Jacoby 1882, l. c. p. 170.	México.
rosae Bryant 1922, Bull. Ent. Research 13, p. 263, fig.	Jamaica.
schwarzi Blake 1948, Journ. Wash. Acad. Sci. 38, p. 276, f. 2.	Cuba.
sordidum Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, p. 345.	Cuba.
suffriani Clavareau 1914, Junk-Schenkl. Col. Catal. 59, p. 89. = *suturale* Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, p. 342.	Cuba.
tricharthrum Blake 1946, Journ. Wash. Acad. Sci. 36, p. 26, f. 8.	Puerto Rico.
variabile Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 170; l. c. 1891, Suppl., p. 233, t. 9, f. 7.	Brit. Honduras. - Guatemala.-México.
venezuelense Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 116.	Venezuela.
wolcotti Bryant 1926, Ann. Mag. N. H. (9) 17, p. 403, fig. — Blake 1947, Journ. Wash. Acad. Sci. 37, p. 313, f. 8.	Haiti. - Puerto Rico.
xanthacrum Blake 1947, l. c. p. 311, f. 4.	Cuba.

Gen. **Metacolaspis** Horn

Horn 1895, Proc. Calif. Acad. (2) 5, p. 247.

conspersa Horn 1895, l. c. p. 248.	México (Baja California).

IV. Tribus **Eumolpini**

Gen. Eumolpus

Weber 1801, Obs. Ent. I, p. 28. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 300. — Baly 1877, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 45. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, 1, p. 172. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 100.
= *Alphites* Chapuis 1874, Gen. Col. X,
= *Eudoxus (Endoxus)* Kirby 1837, Fauna Bor.-Amer. IV, p. 209.
Genotypus: *E. ignitus* Fabricius.

alutaceus Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 561. — Brasil.

australis Baly 1877, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 50. — Arg.: Córdova.

carinatus Baly 1877, l. c. p. 54. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 53. — Bras.: Amazonas.

clavipalpus Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 240, nota 1, t. 117, f. 6. — Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull., p. XLV. — Bras.: Bahia.

ignitus Fabricius 1787, Mant. Ins. I, p. 68. — Olivier 1790, Enc. méth. V, p. 694. — Fabricius 1792, Ent. Syst. I, p. 314 *(Chrysomela)*; 1801, Syst. El. I, p. 418. — Olivier 1808, Ent. VI, p. 897, t. 1, f. 1. — Kirby 1837, Fauna Bor.-Amer. IV, p. 209. — Baly 1877, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 46. — Brasil. - Guyane fr. - Colombia.
= *cupreus* Olivier 1808, Ent. VI, p. 897, t. 1, f. 2.
= *fulgidus* Weber 1801, Obs. Ent. I, p. 52.

imperialis Baly 1877, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 51. — Guyane fr. - Martinique (Antilles).

nitidus Baly 1877, l. c. p. 48. — Bras.: Amazonas. - Guyane fr.

olivieri Clavareau 1914, Junk-Schenkl. Col. Catal. 59, p. 98. — Brasil.

= *fulgidus* Olivier 1808, Ent. VI, p. 898, t. 1, f. 3.

prasinus Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 164. — Jacoby 1880, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 594. — Perú.
= *batesi* Baly 1877, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 53.

separatus Baly 1877, l. c. p. 47. — Argentina.

sophiae Kolbe 1901, Berl. Ent. Zeit. XLVI, p. 483, t. 7, f. 7. — Colombia.

speciosus Baly 1877, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 52. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 173, t. 9, f. 15. — Brasil. - México.

subcostatus Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 101. — Ecuador.
= *prasinus* Baly 1877, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 55.

surinamensis Fabricius 1775, Syst. Ent., p. 96. — Olivier 1790, Enc. méth. V, p. 693 *(Chrysomela)*; 1808, Ent. VI, p. 898, t. 1, f. 4a, b. — Baly 1877, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 49. — Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 335. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 172; l. c. 1890, Suppl., p. 235, t. 9, f. 14 et 16. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 221. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 53. — USA merid. - Amer. centr. - Bras.: Amazonas. - Guyane fr.
= *americanus* Sulzer 1776, Abgek. Gesch. Ins., t. 3, f. 12 *(Chrysomela)*.
= *gigas* Herbst 1784, Füessly Arch. IV, p. 51, t. 23, f. 2. — Gmelin 1788, ed. Linn. I, 4, p. 1685 *(Chrysomela)*.
= *glaberrimus* Gmelin 1788, l. c. p. 1670 *(Chrysomela)*.
= *robustus* Horn 1885, Trans. Amer. Ent. Soc. 12, p. 156 *(Chrysomela)*.

Species exclusae:

Eumolpus spinipes Latreille > *Hylax*.
Eumolpus valdivianus Philippi >*Paraulacia*.

V. Tribus **Cynoini**

Gen. Sphaeropis

Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 302; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 92. — Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, 1, Suppl., p. 233.
Genotypus: *Sph. aeruginosa* Lefèvre.

aeruginosa Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 303. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 524.
= *fruhstorferi* Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 499. — Bras.: Bahia, Esp. Santo, Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina. - Paraguay. - Arg.: Misiones.

auropilosa Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 304. — Perú.

brunnipes Lefèvre 1876, l. c. p. 304. — Perú. - Bolivia.

championi Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, Bull., p. CLVI. — Panamá.

humeralis Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 130. — Colombia.

nigricornis Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 304. — Perú. - Bolivia. - Bras.: Matto Grosso.

VI. Tribus **Edusellini**

Gen. Tymnes

Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 310. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, 1, p. 173. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 115. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 196.
= *Typophorus* Crotch 1873, Proc. Acad. Philad. 25, 1873, p. 38.
Genotypus: *T. tricolor* Fabricius.

omoplata Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 115, nota 1. — México

tricolor Fabricius 1792, Syst. Ent. I, 1, p. 316 *(Chrysomela)*. — Crotch 1873, Proc. Acad. Philad. 25, p. 38 *(Typophorus)*. — USA. - México.

— Lefèvre 1876, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 6, Bull., p. CCXXX. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 221 et 222.
= *verticalis* Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 311, nota 1, t. 121, f. 4. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 174, t. 9, f. 19.
= *viridis* Fabricius 1801, Syst. El. I, p. 413. — Olivier 1808, Ent. VI, p. 886, t. 2, f. 17 *(Colaspis)*.

Species exclusive:

Tymnes brasiliensis Lefèvre > *Vianaeta*.
Tymnes gounellei Lefèvre > *Vianaeta*.

Gen. **Argoa**

Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 116.
= *Argolis* Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 312.
Genotypus: *A. tibialis* Chapuis.

bahiensis Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 294. — Bras.: Bahia.
cupreata Lefèvre 1888, l. c. (6) 8, p. 299. — Bras.: Minas Gerais.
parva Bechyné (i. l.) — Bras.: Esp. Santo.
rugulosa Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 300. — Bras.: Minas Gerais, S. Paulo.
steinheili Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 131. — Colombia.
tibialis Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 313, nota 1, t. 121, f. 2. — Bras.: Rio de Jan.

Species exclusae:

Argoa mucronata Jacoby > *Monrósiella*.

Gen. **Auranius** Jacoby

Jacoby 1881, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 447. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 116.

robustus Jacoby 1881, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 447. — Brasil.

VII. Tribus **Myochroini**

Gen. Myochrous

Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 164. — Leconte 1859, Col. of Kansas, p. 24. — Baly 1865, Journ. of Ent. 2, p. 435. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 318. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 174. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 119. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 196. — Blake 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 1—64, t. 1—8 (monogr.).
Genotypus: *M. immundus* Erichson.

armatus Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 336. — Blake 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 47, t. 6, f. 5. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 117.
= *bidentatus* Papp 1949, Misc. Ent. 46, p. 14 *(Dictyneis)*.
= *bohemani* Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull., p. LXXVI.
= *denticollis* Boheman 1858, Eug. Resa Ins., p. 161. — Bras.: Rio Grande del Norte, Pernambuco, Bahia, Esp. Santo, Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Uruguay. - Paraguay. - Arg.: Buenos Aires, Entre Ríos, Misiones, Santa Fe, Chaco, Santiago del Estero, Tucumán, Salta. - Chile.

barbadensis Blake 1947, Proc. Ent. Soc. Wash. 49, p. 27; 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 35, t. 3, f. 7. — Barbados, Grenada (B. W. I.). - Suriname. - Br. Guiana.

brunneus Blake 1950, l. c. p. 56, t. 7, f. 5. — Bras.: Pará.

bryanti Blake 1950, l. c. p. 48, t. 6, f. 1. — Trinidad (B. W. I.).

bolivianus Blake 1950, l. c. p. 43, t. 4, f. 6. — Bolivia.

calcariferus Blake 1950, l. c. p. 63, t. 8, f. 1. — Bolivia.

carinatus Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 236. — Blake 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 20, t. 1, f. 7. — México.

chacoensis Blake 1950, l. c. p. 44, t. 4, f. 7.	Arg.: Chaco.
coenus Blake 1950, l. c. p. 34, t. 3, f. 6.	Panamá.
crassimarginatus Blake 1950, l. c. p. 45, t. 5, f. 2.	Guyane fr.
cubensis Blake 1947, Proc. Ent. Soc. Wash. 49, p. 23; 1950, Proc. US Nat Mus. 101, p. 60, t. 7, f. 4.	Cuba.
curculionoides Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, Bull., p. XXI. — Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 263. — Blake 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 44, t. 5, f. 5.	Bras.: Bahia.
darlingtoni Blake 1950, l. c. p. 42, t. 8, f. 3.	Colombia.
dubius Fabricius 1801, Syst. El. II, p. 53 *(Eumolpus)*. — Jacquelin du Val 1856, Hist. Cuba Ins., p. 282, t. 11, f. 5. — Blake 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 61 (nota).	Cuba.
elachius Blake 1950, l. c. p. 38, t. 4, f. 3.	México. - Honduras. - Guatemala. - Nicaragua. - Panamá. - Colombia.
explanatus Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 335. — Blake 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 54, t. 7, f. 6.	Venezuela. - Colombia. - Bolivia.
femoralis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 175. — Blake 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 33, t. 3, f. 8.	México. - Brit. Honduras. - Guatemala. - Nicaragua.
figueroae Brèthes 1925, Nunq. otiosus 4, p. 16. — Blake 1950, Proc US Nat. Mus. 101, p. 49, t. 6, f. 3.	Arg.: Buenos Aires.
geminus Blake 1950, l. c. p. 37, t. 1, f. 8.	Ecuador. - Perú.
hispaniolae Blake 1947, Proc. Ent. Soc. Wash. 49, p. 24; 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 59, t. 7, f. 2.	R. Dominicana. - Haiti.
immundus Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 164. — Blake 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 53, t. 5, f. 1.	Perú. - Chile.
jamaicensis Blake 1947, Proc. Ent. Soc. Wash. 49, p. 26; 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 60, t. 7, f. 3.	Jamaica.

latisetiger Blake 1950, l. c. p. 36, t. 3, f. 2.	Colombia.
leucurus Blake 1950, l. c. p. 46, t. 5, f. 4.	Guyane fr.
longipes Blake 1950, l. c. p. 56, t. 1, f. 2.	Venezuela - Colombia. - Perú. - Bolivia. - Bras.: Amazonas, Pará.
longulus Leconte 1858, Proc. Acad. Philad. (2) 4, p. 86. — Crotch 1873, l. c. 25, p. 37. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 201. — Blake 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 31, t. 3, f. 5.	USA: California, Colorado, Idaho, Arizona. - México (Baja California).
magnus Schaeffer 1904, Journ. N. Y. Ent. Soc. 12, p. 228. — Blake 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 29, t. 2, f. 4.	USA: Louisiana, Texas, Mississippi. - México.
mamorensis Blake 1950, l. c. p. 57, t. 8, f. 5.	Bolivia.
melancholicus Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 174, t. 7, f. 18. — Blake 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 19, t. 1, f. 4.	México.
monrósi Blake 1950, l. c. p. 52, t. 6, f. 6.	Arg.: Salta, Jujuy.
nanus Blake 1950, l. c. p. 40, t. 4, f. 5.	Bolivia. - Paraguay.- Arg.: Entre Rios. - Bras.: Rio Grande do Sul, Sa. Catarina.
normalis Blake 1950, l. c. p. 51, t. 4, f. 1.	Paraguay.
paulus Blake 1950, l. c. p. 39, t. 4, f. 4.	Bras.: Amazonas, Pará, Ceará, Rio Grande del Norte, Sa. Catarina.
platylonchus Blake 1950, l. c. p. 37, t. 1, f. 6.	Panamá. - Colombia.
portoricensis Blake 1947, Proc. Ent. Soc. Wash. 49, p. 25; 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 58, t. 7, f. 1.	Puerto Rico.
rhabdotus Blake 1950, l. c. p. 41, t. 4, f. 2.	Trinidad (B. W. I.).- Bras.: Sa. Catarina (?).
sallei Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 335. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 174, t. 7, f. 19. — Blake 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 55, t. 7, f. 6.	México.

sapucayensis Blake 1950, l. c. p. 50, t. 6, f. 2. — Paraguay.

spinipes Blake 1950, l. c. p. 62, t. 8, f. 2. — Venezuela.

stenomorphus Blake 1950, l. c. p. 51, t. 6, f. 4. — Arg.: Pampas (?).

tibialis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 175, t. 9, f. 8. — Blake 1950, Proc. US Nat. Mus. 101, p. 30, t. 2, f. 8. — México.-Guatemala. - Brit. Honduras. - Nicaragua.-Panamá.

Species exclusae:

Myochrous albovillosus Jacoby > *Pachnephorus tesselatus* Duft. (reg. palaearct.).

Gen. **Dictyneis**

Baly 1865, Journ. of Ent. 2, p. 434. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 319. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 120.
= *Myochrous* Blanchard 1851, in Gay, Hist. fis. pol. Chile V, p. 544.

Genotypus: *D. pulvinosa* Blanchard.

asperata Blanchard 1851, l. c. p. 544. — Chile.

canaliculata Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 502. — Chile.

conspurcata Blanchard 1851, Hist. fis. pol. Chile V, p. 545. — Chile.

humilis Blanchard 1851, l. c. p. 545. — Chile.

pulvinosa Blanchard 1851, l. c. p. 544, t. 31, f. 11. — Chile.

quadridentata Philippi 1864, Stett. Ent. Zeit. 25, p. 389. — Chile.

terrosa Philippi 1864, l. c. p. 390. — Chile.

Gen. **Cellomius**

Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 300.

myochroites Lefèvre 1888, l. c. p. 300. — Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais.

Gen. Glyptoscelis

Leconte 1859, Proc. Acad. Philad. 9, p. 81. — Baly 1865, Journ. of Ent. 2, p. 436. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 322. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 176. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 121. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 196 et 202.

Genotypus: *G. albida* Leconte.

aencipennis Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 334. — Jacoby 1900, l. c. p. 502. — Venezuela. - Trinidad (B. W. I.).

ab. *fascicularis* Baly 1865, l. c. p. 334.

brevicornis Olivier 1808, Ent. VI, p. 916, t. 2, f. 28 *(Eumolpus)*. — Hispaniola.

chontalensis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 176. — Nicaragua.

cryptica Say 1823, Journ. Acad. Philad. 3, p. 449 *(Eumolpus)*. — Ctotch 1873, Proc. Acad. Philad. 25, p. 36. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 202 et 204. — USA: Missouri, Kansas, Dakota.-México.

= *albicans* Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 334. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 177, t. 7, f. 4.

dohrni Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 501. — Colombia.

gayi Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLXX. — Chile.

fusca Drapiez 1820, Ann. Sc. phys. Brux. 7, p. 277, t. 109, f. 3. — Cuba.

gigas Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 262. — Brasil.

hobsoni Curtis 1840, Ann. Nat. Hist. 5, p. 281. — Cuba.

mexicana Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 177. — México.

paraguayensis Jacoby 1897, The Entomol. 30, p. 260. — Paraguay.

Species exclusae:

Glyptoscelis nana Suffrian > *Chalcosicya*

Gen. **Chalcosicya**

Blake 1930, Bull. Brookl. Ent. Soc. 25, p. 215; 1951, Bull. Mus. Comp. Zool. 106, p. 287—312, 3 tab. (monogr.).
Genotypus: *Ch. maestrensis* Blake.

acuminata Blake 1951, Bull. Mus. Comp. Zool. 106, p. 291, f. 24. — R. Dominicana.

aptera Blake 1951, l. c. p. 300, f. 15. — R. Dominicana.

constanzae Blake 1951, l. c. p. 303, f. 20. — R. Dominicana.

convexa Blake 1951, l. c. p. 304, f. 8. — R. Dominicana.

crotonis Fabricius 1792, Ent. Syst. I, p. 327 *(Chrysomela)*; 1801, Syst. El. I, p. 412 *(Colaspis)*. — Blake 1951, Bull. Mus. Comp. Zool. 106, p. 292, f. 10. — Puerto Rico. - Mona Isl., Virgin Isl.
= *wolcotti* Bryant 1924, Ann. Mag. N. H. (8) 13, p. 302 *(Nodonota)*.
var. *acuta* Blake 1951, Bull. Mus. Comp. Zool. 106, p. 295, f. 10g, h, i.
var. *angularis* Blake 1951, l. c. p. 294, 10d, e, f.
var. *parguerensis* Blake 1951, l. c. p. 294, f. 10c.
var. *septentrionalis* Blake 1951, l. c. p. 294, f. 10a, b.

darlingtoni Blake 1951, l. c. p. 303, f. 1. — R. Dominicana.

ditrichora Blake 1938, Proc. Ent. Soc. Wash. 40, p. 46, f. 10; 1951, Bull. Mus. Comp. Zool. 106, p. 302, f. 23. — Cuba.

eleutherae Blake 1951, l. c. p. 298, f. 3. — Eleuthera Isl., Harbor Isl. (Bahamas).

fraterna Blake 1951, l. c. p. 309, f. 18. — R. Dominicana.

gemina Blake 1951, l. c. p. 308, f. 19. — R. Dominicana.

glabra Blake 1951, l. c. p. 307, f. 6. — R. Dominicana.

grandis Blake 1951, l. c. p. 299, f. 12. — Guadeloupe (Antilles).

insularis Blatchley 1922, Canad. Ent. 54, p. 32 *(Colaspidea)*. — Blake 1951, Bull. — Isle of Pines (W. I.).

Mus. Com. Zool. 106, p. 297, f. 4.
= *costata* Blake 1938, Proc. Ent. Soc. Wash. 40, p. 45, f. 9.

maestrensis Blake 1930, Bull. Brookl. Ent. Soc. 25, p. 216; 1951, Bull. Mus. Com. Zool. 106, p. 290, f. 7. — Cuba.

nana Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, p. 337 *(Heteraspis;* in Junk-Schenkl. sub *Glyptoscelis).* — Blake 1951, Bull. Mus. Com. Zool. 106, p. 296, f. 2. — Cuba.

parsonsi Blake 1951, l. c. p. 301, f. 11. — Cuba.

parvula Blake 1951, l. c. p. 311, f. 21. — R. Dominicana.

plana Blake 1951, l. c. p. 295, f. 22. — Antigua (W. I.).

rotunda Blake 1938, Proc. Ent. Soc. Wash. 40, p. 44; 1951, Bull. Mus. Comp. Zool. 106, p. 296, f. 13. — Cuba.

semicostata Blake 1951, l. c. p. 300, f. 14. — Cuba.

senilis Blake 1951, l. c. p. 306, f. 5. — R. Dominicana.

teres Blake 1951, l. c. p. 308, f. 16. — R. Dominicana.

truncata Blake 1951, l. c. p. 310, f. 17. — R. Dominicana.

villosa Blake 1951, l. c. p. 305, f. 9. — R. Dominicana.

Gen. **Jansonius**

Baly 1878, Journ. Linn. Soc. Lond. 14, p. 264. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 125.

Genotypus: *J. alternatus* Baly.

alternatus Baly 1878, Journ. Linn. Soc. Lond. 14, p. 264. — Chile.

patagonicus Boheman 1858, Eugen. Resa Ins., p. 164 *(Dia).* — Chile.

Gen. **Paraulacia**

Brèthes 1928, Rev. Chil. Hist. Nat. 32, p. 212.

valdiviana Philippi 1864, Stett. Ent. 25, p. 388 *(Eumolpus).* — Brèthes 1928, Rev. Chil. Hist. Nat. 32, p. 212. — Chile.

Gen. **Ernoporus**

Brèthes 1928, Rev. Chil. Hist. Nat. 32, p. 212.

porteri Brèthes 1928, l. c. p. 213. — Chile.

Gen. **Trichochalcea**

Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 295. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 128.

rugata Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 296. — Brasil.

VIII. Tribus **Merodini**

Gen. **Meroda**

Baly 1860, Journ. of Ent. I, p. 29. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 328. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 128.

Genotypus: *M. costata* Baly.

costata Baly 1860, Journ. of Ent. I, p. 29, t. 1, f. 2. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 52. — Bras.: Amazonas.

fulva Baly 1861, Journ. of Ent. 1, p. 197. — Bras.: Amazonas.

rufipennis Baly 1861, l. c. p. 197. — Bras.: Amazonas.

IX. Tribus **Typophorini**

Gen. **Typophorus**

Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 163. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 330. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 177. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 130. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 196 et 207.

Genotypus: *T. quinquepunctatus* Erichson.

aeneipennis Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 296. — Bras.: Pará.

annulatus Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 318. — Colombia.

apicicornis Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 237. — Panamá.

appendiculatus Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 191, fig. — Bras.: Amazonas.

atomarius Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCIII. — Bras.: Bahia.

atripennis Lefèvre 1878, l. c. 21, C. R., p. 1. — Bras.: Rio de Jan.

basalis Baly 1859, Ann. Mag. N. H. (3) 4, p. 128. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 192; 1951, Notulae ent. 31, p. 62. — Bras.: Bahia, Esp. Santo, Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Paraná.

= *kirbyi* Baly 1859, Ann. Mag. N. H. (3) 4, p. 128. — Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 301.

ab. *bipartitus* Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 193.

ab. *conjunctus* Bechyné 1948, l. c. p. 193.

ab. *decoloratus* Bechyné 1948, l. c. p. 192.

ab. *hexaspilotus* Bechyné 1948, l. c. p. 193.

ab. *impensus* Bechyné 1948, l. c. p. 193.

ab. *lefevrei* Bechyné 1948, l. c. p. 193.

= *fasciatus* Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 315.

ab. *mrázi* Bechyné 1948, l. c. p. 192.

ab. *nobilis* Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 316. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 193.

ab. *novemmaculatus* Bechyné 1948, l. c. p. 193.

ab. *novemstilatus* Bechyné 1948, l. c. p. 192.

ab. *pedestris* Bechyné 1948, l. c. p. 192.

ab. *placitus* Bechyné 1948, l. c. p. 193.

ab. *rudis* Bechyné 1948, l. c. p. 193.

ab. *ruficollis* Baly 1859, Ann. Mag. N.

H. (3) 4, p. 128. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 192. ab. *sanguinicollis* Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 306. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 192. ab. *sexnotatus* Bechyné 1948, l. c. p. 192. ab. *syagroides* Bechyné 1948, l. c. p. 192. ab. *unipunctatus* Bechyné 1948, l. c. p. 193.	
biplagiatus Boheman 1858. Eug. Resa Ins., p. 163.	Bras.: Rio de Jan.
bisignatus Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 307.	Bras.: Bahia.
bohumilae Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 345.	Guatemala.
centromaculatus Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 302.	Bras.: Bahia.
corumbanus Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 346.	Bras.: Matto Grosso.
cyanipennis Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 308. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 181.	México.
erythrocephalus Jacoby 1882, l. c. p. 180.	México.
erythropus Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 302. — Bechyné 1951, Notulae ent. 31, p. 62.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais.
exaequatus Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 344.	México.
exilis Lefèvre, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 132.	Colombia.
fasciatus Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 563 *(Eumolpus)*. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 192. = *maculipennis* Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 192.	Bras.: Bahia, Minas Gerais.
festinatus Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 23.	Paraguay.
fulvipennis Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCIII.	Colombia.

furvus Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 131, nota 1.	Brasil.
geniculatus Lefèvre 1878, Ann. Soc. Ent. Belg. 21, C. R., p. 1.	Bras.: Rio de Jan., S. Paulo.
intermedius Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 308.	Perú.
interstitialis Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 236.	México.-
jacobyi Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 4, Bull., p. LXXVI. — Bechyné 1950, Bull. Inst. R. Sci. Nat. Belg. 26, no. 54, p. 24. = *minutus* Jacoby 1876, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 815.	Brasil.
kuscheli Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 343.	Bolivia.
lar Fabricius 1877, Mant. Ins. I, p. 80 *(Clytra)*. — Olivier 1808, Ent. VI, p. 909, t. 2, f. 20. — Suffrian 1863, Linn. Ent. 15, p. 337 *(Cryptocephalus)*. — Bryant 1937, Ann. Mag. H. H. (10) 20, p. 98. = *jamaicensis* Bryant 1924, l. c. (9) 14, p. 247.	Jamaica.
limbatus Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 238.	Guatemala.
melanocephalus Jacoby 1876, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 814; 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 180; l. c. 1890, Suppl., p. 237. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 191. ab. *tributus* Bechyné 1948, l. c. p. 191.	México.- Guatemala.
mexicanus Jacoby 1876, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 814; 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, 1882, p. 180; l. c. 1890, Suppl., p. 237, t. 7, f. 24.	México.- Guatemala.
minutus Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 309. — Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 346. ab. *imitator* Bechyné 1951, l. c. p. 347.	Perú. - Bolivia.

ab. *nigrifactus* Bechyné 1951, l. c. p. 347.
ab. *testaceolus* Bechyné 1951, l. c. p. 346.
ab. *xanthomelaenus* Bechyné 1951, l. c. p. 347.

motanellus Bechyné 1951, Notulae ent. 31, p. 62. — Bras.: Rio de Jan.

nanus Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 319. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 118. — Bras.: Sa. Catarina.
ab. *hexastigmus* Bechyné 1953, l. c. p. 118.
ab. *nigratus* Bechyné 1953, l. c. p. 118.

nigricollis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 181. — México.

nigripennis Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCIII. — Colombia.

nigritus Fabricius 1801, Syst. El. I, p. 421. — Olivier 1808, Ent. VI, p. 912, t. 2, f. 24 *(Eumolpus)*. — Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 316. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 54. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 187; 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 117. — Guyana.-Venezuela. - Colombia.

subsp. *chalceus* Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 317. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 179; l. c. 1891, Suppl., p. 236. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 189. — México: Orizaba, Jalapa.
ab. *sturmi* Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 317. — Chittenden 1925, Bull. Brookl. Ent. Soc. 20, p. 92. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, 189.

subsp. *coronadoi* Bechyné 1948, l. c. p. 189. — México.: Durango.

subsp. *cretifer* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 118. — Guatemala.

subsp. *erbeni* Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 187.	Trinidad (B. W. I.).
subsp. *interpositus* Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 344.	Costa Rica.
subsp. *lucens* Bechyné 1953, l. c. 4, p. 118.	Bras.: Pernambuco.
subsp. *molnári* Bechyné 1953, l. c. p. 118.	Bras.: Pará.
ab. *rufobasalis* Bechyné 1953, l. c. p.	
subsp. *nitidulus* Fabricius 1801, Syst. El. I, p. 421 *(Eumolpus)*. — Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 317. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 187.	Bras.: Bahia, Goiaz, Amazonas, Minas Gerais, Esp. Santo Rio de Jan., S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul, Matto Grosso. - Paraguay. - Uruguay. - Arg.: Buenos Aires, Córdoba, Entre Ríos, Corrientes, Misiones, Santa Fe, Formosa, Chaco, Santiago del Estero, Mendoza, Tucumán, Salta, Jujuy. - Bolivia. - Perú.
ab. *repetitus* Bechyné 1948, l. c. p. 187.	
ab. *versutus* Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 317. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 187.	
subsp. *obliquus* Baly 1859, Ann. Mag. N. H. (3) 4, p. 128. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, 190.	Guatemala. - Panamá. - Colombia. - Venezuela.
ab. *humeralis* Baly 1859, Ann. Mag. N. H. (3) 4, p. 128. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 178, t. 7, f. 22 et 23. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 190.	
ab. *nigriceps* Bechyné 1948, l. c. p. 190.	
ab. *nigritoides* Bechyné 1948, l. c. p. 190.	
ab. *rufus* Jacoby 1876, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 815. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 190.	
ab. *ustus* Bechyné 1948, l. c. p. 190.	
subsp. *paradoxus* Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 179. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 190.	Honduras. - Guatemala.

subsp. *punctatissimus* Bechyné 1948, l. c. p. 190.	México: Guerrero.
subsp. *viridicyaneus* Crotch 1873, Proc. Acad. Philad. 25, p. 40 *(Paria)*. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 179, t. 7, f. 21. — Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 207. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 54. — Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, p. 189.	USA. - México: Baja California.
ab. *storkáni* Bechyné 1948, l. c. p. 189.	
picimanus Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 318.	Bras.: Bahia, Rio de Janeiro, S. Paulo, Sa. Catarina.
purulensis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 182.	Guatemala. - Panamá.
pusillus Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 308.	Perú.
pygmaeus Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCIV.	Brasil.
quadriplagiatus Jacoby 1876, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 815.	Bras.: Amazonas, Pará.
quinquemaculatus Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 163. — Bechyné 1948, Acta. Zool. Lilloana 5, p. 190.	Perú.- Bolivia. - Arg.: Jujuy, Salta.
ab. *martinezi* Bechyné 1948, l. c. p. 191.	
ab. *moestus* Bechyné 1948, l. c. p. 191.	
rufipes Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 318.	Brasil.
scheerpeltzi Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 345.	Cost Rica.
sericeus Bechyné 1948, Acta Zool. Lilloana 5, 1948, p. 194.	Bras.: S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
ab. *insignitus* Bechyné 1948, l. c. p. 194.	
ab. *semireductus* Bechyné 1948, l. c. p. 194.	
ab. *viridisericeus* Bechyné 1948, l. c. p. 194.	
simplex Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CLVI.	Bras.: Rio Grande do Sul.

spadiceus Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 307. — Bras.: Bahia.

steinheili Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 132. — Colombia.

subbrunneus Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, 1, p. 181. — Br. Honduras. - Guatemala.

tarsalis Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 302. — Bras.: Rio de Jan.

tibialis Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 319. — Bras.: Rio de Jan., S. Paulo.

variabilis Fabricius 1801, Syst. El. I, p. 422. — Olivier 1808, Ent. VI, p. 914, t. 2, f. 29. (species incertae sedis). — Amer. merid.

variabilis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 182. — Guatemala. - Panama.

Species exclusae:

Typophorus nigronotatus Lefèvre > *Paria.*
Typophorus signatus Lefèvre > *Paria.*
Typophorus umbratus Lefèvre > *Entreriosa.*

Gen. Entreriosa

Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 118.

Genotypus: *E. bryanti* Bechyné.

bryanti Bechyné 1953, l. c. p. 119. — Arg.: Entre Ríos.

umbrata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 318. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 119. — Bras.: Sa. Caterina. - Arg.: Misiones.

ab. *piceometallica* Bechyné 1953, l. c. p. 120.

Gen. Periparia

Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 349.

Genotypus: *P. monrósi* Bechyné.

altimontana Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 350. — Perú. - Bolivia.

amazona Bechyné (i. l.) — Bras.: Pará.

boggianii Jacoby 1889, Ann. Mus. Civ. Genova 40, p. 185 *(Paria).* — Bechyné — Paraguay. - Arg.: Buenos Aires, Entre

1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 120. ab. *obscurata* Bechyné 1953, l. c. p. 121. ab. *subaenea* Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 510; 1904, Ark. f. Zool. 1, p. 514 *(Paria)*. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 121.	Ríos, Misiones, Santa Fe, Chaco, Santiago del Estero, Salta.
bruchi Bechyné, l. c. p. 120.	Arg.: Buenos Aires.
geminata Bechyné 1953, l. c. p. 121.	Bras.: Rio de Jan., Sa. Catarina.
monrósi Bechyné 1951, l. c. 2, p. 349.	Arg.: La Pampa, Santa Fe. - Uruguay. - Paraguay.

Gen. **Paria**

Leconte 1858, Proc. Acad. Philad. 11, p. 85. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 331. — Baly 1874, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 165. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 182; 1908, Fauna Ind. Col. II, p. 468. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 132.

Genotypus: *P. 4-guttata* Leconte.

aemula Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 55.	Bras.: Amazonas.
atramentaria Weise 1921, l. c. p. 55, nota 1.	Bras.: Sa. Catarina.
binotata Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 239.	México.
brunnea Jacoby 1882, l. c. p. 183.	Panamá.
degenerata Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 56.	Bras.: Amazonas.
gounellei Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 303.	Bras.: Rio de Jan.
laevipennis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 184, t. 9, f. 13.	Br. Honduras. - Guatemala.
lepidoptera Bechyné 1951, Ent. Arb. Mus. G. Frey 2, p. 348. ab. *melanothorax* Bechyné 1951, l. c. p. 348.	Bras.: Matto Grosso.- Bolivia.
maculigera Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 303.	Bras.: Rio de Jan.

mesostigma Bechyné (i. l.)	Costa Rica.
nigra Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 54.	Bras.: Amazonas.
nigritarsis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 184; l. c. 1890, Suppl., p. 238, t. 9, f. 12.	Guatemala. - Panamá.
nigronotata Lefèvre 1877, Ann. Soc. Ent. Fr. (5) 7, p. 319. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1089 *(Typophorus).* ab. *adjacens* Bechyné 1950, l. c. p. 1089. ab. *atriguttula* Bechyné (i. l.) ab. *atrilimbia* Bechyné (i. l.) ab. *atristigmula* Bechyné (i. l.) ab. *effusa* Bechyné 1950, l. c. p. 1089. ab. *supranotata* Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 122.	Bras.: Bahia, Minas Gerais, Rio de Jan., S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul, Matto Grosso. - Paraguay.- Uruguay. - Arg.: Buenos Aires, Entre Ríos, Misiones.
obliquata Bechyné 1951, l. c. 2, p. 347. ab. *profligata* Bechyné 1951, l. c. p. 348. ab. *univestis* Bechyné 1951, l. c. p. 348.	Bras.: Matto Grosso, Rio Grande do Sul.
picta Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 238.	Br. Honduras.
signata Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 294. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 525 *(Typophorus).* ab. *erythropyga* Bechyné 1949, l. c. p. 525. ab. *ordinata* Bechyné 1949, l. c. p. 525. ab. *piceonigra* Bechyné 1949, l. c. p. 525.	Bras.: Bahia, Goiaz, Minas Gerais, Rio de Jan., S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul, Matto Grosso. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
stigmula Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 303. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 55.	Bras.: Rio de Jan., Amazonas (?).
tibialis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 184.	Guatemala.
vittaticollis Baly 1878, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 297.	Bras.: Bahia.
vitticollis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 183, t. 9, f. 9 et 10.	Panamá.

Species exclusae:

Paria boggianii Jacoby > *Periparia.*
Paria subaenea Jacoby > *Periparia.*

X. Tribus **Endocephalini**

Gen. Thyra

Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 67; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 154.

Genotypus: *Th. lateritia* Lefèvre.

lateritia Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 68, t. 5, f. 5—10. — Guyane fr.

maculigera Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCIV. — Brasil.

Gen. Endocephalus

Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 344. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 155. — Bechyné 1953, Ent. Arb. Mus. G. Frey 4, p. 123.
= *Biorus* Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 68; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 154.

Genotypus: *E. octopunctatus* Germ.

biguttatus Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 72. — Bras.: Bahia.

clytroides Lefèvre 1875, l. c. p. 70, t. 5, f. 3 *(Biorus).* — Guyane fr.

fasciatus Lefèvre 1889, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 9, p. 340. — Brasil.

femoralis Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 71, t. 5, f. 4 *(Biorus).* — Brasil.

fenestratus Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 84. — Bras.: Esp. Santo.

flavipennis Guérin 1855, Verh. zool.-bot. Ges. Wien 5, p. 608. — Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 72. — Bras.: Amazonas, Matto Grosso, Goiaz, Minas Gerais, S. Paulo.

fulvicollis Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Fr. 60, p. 295.	Bras.: Bahia.
freyi Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 260.	Bras.: Amazonas.
geniculatus Guérin 1855, Verh. zool.-bot. Ges. Wien 5, p. 608 *(Endocephalus)*. — Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 69, t. 5, f. 11—14 *(Biorus)*.	Bras.: Amazonas. (?), Minas Gerais, Esp. Santo, Rio de Jan., S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina.
lefèvrei Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 84.	Bras.: Bahia.
ab. *ephippium* Harold 1874, l. c. p. 84.	
lineatus Fabricius 1775, Syst. Ent. I, p. 106; 1792, Ent. Syst. II, p. 55; 1801, Syst. BEl. II, p. 42. — Olivier 1808, Ent. VI, p. 787, t. 3, f. 39 *(Cryptocephalus)*. — Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 85. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 525.	Bras.: Minas Gerais, Esp. Santo, Rio de Janeiro, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones.
= *rufescens* Olivier 1791, Enc. méth. VI, p. 608 *(Cryptocephalus)*.	
ab. *argentiniensis* Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 526.	
ab. *bigatus* Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 563 *(Eumolpus)*. — Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, t. 5, f. 15—17. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 526.	
ab. *brasiliensis* Bechyné 1949, l. c. p. 526.	
ab. *maculatus* Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 564 *(Eumolpus)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 526.	
maronicus Bechyné 1949, l. c. p. 527.	Guyane fr.
ab. *bioculatus* Bechyné 1949, l. c. p. 527.	
ab. *conjunctus* Bechyné 1949, l. c. p. 527.	
ab. *divisus* Bechyné 1949, l. c. p. 527.	
ab. *partitus* Bechyné 1949, l. c. p. 527.	
ab. *quadrioculatus* Bechyné 1949, l. c. p. 527.	

militaris Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 503.	Bras.: Esp. Santo.
nigripes Jacoby 1900, l. c. p. 503.	Bras.: Esp. Santo.
novogranadensis Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 262.	Colombia.
octopunctatus Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 564 *(Eumolpus)*.	Bras.: Minas Gerais, Rio de Jan., S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina.
quadripunctatus Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 73.	Brasil.
spilotus Baly 1865, Trans. Ent. Soc. Lond. (3) 2, 4, p. 341.	Bras.: Amazonas. - Bolivia.
suffriani Harold 1874, Col. Hefte 12, p. 86. — Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 85; 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 262 *(Melina)*.[1]) ab. *rufipes* Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 85.	Bras.: Matto Grosso.- Bolivia. - Arg.: Jujuy, Salta Tucumán, Santiago del Estero.
subsp. *paraguayensis* Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 506 *(Colaspoides)*. = *guttierezi* Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 85.	Paraguay.
tibialis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 502.	Brasil.

Gen. **Melinodea**

Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 509.

metallica Jacoby 1900, l. c. p. 509.	Bras.: Minas Gerais.

Gen. **Erotenia**

Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCIV; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 153.

---

[1]) Die Gattung *Melina* (*Melinophora*) ist artifiziell:
Melinophora nigripennis Lefèvre > *Neoiphimeis*.
Melinophora suffriani Harold > *Endocephalus*.
Melinophora tibialis Germar (Genotypus) > *Colaspoides*.

nigripes Lefèvre 1884, Ann. Soc. Ent. Belg. 28, C. R., p. CCIV. — Brasil.

Gen. **Phanaeta**

Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 132; 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 161. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 185.

Genotypus: *Ph. ruficollis* Lefèvre.

abscondita Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 264. — Venezuela.

ab. *obscurior* Bechyné 1950, l. c. p. 265.

abdominalis Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, p. 328 *(Chalcophana)*. — Cuba.

chrysodinoides Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 240. — México.

elongata Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, p. 327 *(Chalcophana)*. — Cuba.

halli Bechyné 1950, Ann. Mag. N. H. (12) 3, p. 1090. — Bras.: Bahia.

striata Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, p. 336 *(Chalcophana)*. — Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 132. — Cuba.

ruficollis Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 132. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 185. — Colombia.-Panamá. Guatemala.

strigicollis Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 239. — México.

varicornis Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, p. 334 *(Chalcophana)*. — Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 132. — Cuba.

viridula Suffrian 1866, Arch. Natg. 32, 1, p. 331 *(Chalcophana)*. — Cuba.

Gen. **Colaspoides**

Laporte 1833, Silberm. Rev. d'Ent. 1, p. 20. — Baly 1864, Ent. Mo. Mag. 1, p. 134. — Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 346. — Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 185. — Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 157.

— Horn 1892, Trans. Amer. Ent. Soc. 19, p. 196 et 228.
= *Melina* Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 345.
= *Melinophora* Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 157.
Genotypus: *C. limbata* Fabricius.

abdominalis Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 505. — Bolivia.

alcyonea Erichson 1847, Arch. Natg. 13, 1, p. 162. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 225. — Perú.

amabilis Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 310. — Colombia.

amazona Jacoby 1881, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 448. — Bras.: Amazonas.

batesi Jacoby 1879, l. c. p. 779; 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 186, t. 9, f. 17. — Costa Rica.

bicolor Olivier 1808, Ent. VI, p. 907, t. 1, f. 17. *(Eumolpus)*. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 57. — Bras.: Amazonas, Pará.

chanchamayensis Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 227. — Perú.

chiriquiensis Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 186; l. c. 1890, Suppl., p. 240. — Panamá.

cupreipennis Jacoby 1880, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 594. — Ecuador.

discoidea Lefèvre 1891, Ann. Soc. Ent. Belg. 35, C. R., p. CCLXXVIII. — Weise 1921, Ark. f. Zool. 14, 1, p. 56. — Bras.: Amazonas, Pará, Ceará.

elongata Jacoby 1880, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 595. — Ecuador.

fasciata Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 135. — Colombia.

fulgida Lefèvre 1875, l. c. p. 138. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 530. — Bras.: S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Matto Grosso. - Paraguay. - Arg.: Misiones.

hlisnikovskyi Bechyné 1949, l. c. p. 529.	Bras.: Amazonas.
hypoxantha Lefèvre 1885, Mém. Soc. Liège (2) 11, p. 158, nota 2.	Bras.: Amazonas.
subsp. *nisotricollis* Bechyné (i. l.)	Bras.: Matto Grosso.
ignicollis Lefèvre 1886, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, Bull., p. CXXXIX. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 225.	Perú.
inedita Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 310.	Guyane fr.
limbata Fabricius 1781, Spec. Ins. II, App., p. 498; 1792, Ent. Syst. II, p. 64; 1801, Syst. El. II, p. 50. — Olivier 1791, Enc. méth. VI, p. 608 *(Cryptocephalus)*; 1808, Ent. VI, p. 909, t. 2, f. 19 *(Eumolpus)*. — Baly 1864, Ent. Mo. Mag. 1, p. 134. — Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 134. = *glabrata* Fabricius 1792, Ent. Syst. I, 1, p. 318 *(Chrysomela)*; 1801, Syst. El. I, p. 420 *(Eumolpus)*.	Guyana.
limbicollis Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 135.	Guyane fr.
marginata Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 187.	Guatemala.
mera Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 562 *(Eumolpus)*. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 528. ab. *bahiensis* Bechyné 1949, l. c. p. 528. ab. *fallax* Bechyné 1949, l. c. p. 528.	Bras.:Bahia,Pernambuco, Rio Grande del Norte.
opulenta Jacoby 1900, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 505.	Colombia.
peruana Jacoby 1879, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 779. — Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 226.	Perú.
placidula Bechyné 1950, l. c. p. 226.	Perú.
subsp. *angustomarginata* Bechyné 1953, l. c. 4, p. 98.	Panamá.
quadriplagiata Jacoby 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 187.	Guatemala.
reticulata Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 311.	Brasil.

rufitarsis Lefèvre 1875, l. c. (3) 3, p. 137. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 528. ab. *fulgurans* Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 138. — Jacoby 1891, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, Suppl., p. 240. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 528. ab. *ignita* Bechyné 1949, l. c. p. 528.	Bras.: Minas Gerais, Rio de Janeiro, S. Paulo, Paraná, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul.
smaragdina Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 137.	Brasil.
tibialis Germar 1824, Ins. spec. nov., p. 563 *(Eumolpus)*. — Lefèvre 1876, Rev. Mag. Zool. (3) 4, p. 309 *(Melina)*. = *calceata* Chapuis 1874, Gen. Col. X, p. 346, nota 1 *(Melina)*.	Bras.: Rio de Jan.
tibiella nom. nov. = *tibialis* Lefèvre 1875, Rev. Mag. Zool. (3) 3, p. 136. — Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 528.	Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina.
turialbana Bechyné 1950, Mitt. Münch. Ent. Ges. 40, p. 263.	Costa Rica.
unicolor Jacoby 1879, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 780; 1882, Biol. Centr.-Amer. Col. VI, I, p. 186, t. 9, f. 18.	Nicaragua.-Panamá.
varicolor Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 133.	Colombia.
viridicollis Jacoby 1878, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 144.	Bras.: Amazonas.
viridicornis Lefèvre 1878, Mitt. Münch. Ent. Ver. 2, p. 133.	Colombia.
weyrauchi Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 226.	Perú.

Species exclusae:

Colaspoides balyi Jacoby > *Neoiphimeis.*
Colaspoides bifasciata Lefèvre > *Neoiphimeis.*
Colaspoides decemlineata Jacoby > *Neoiphimeis.*
Colaspoides decemmaculata Jacoby > *Neoiphimeis.*
Colaspoides deyrollei Baly > *Neoiphimeis.*
Colaspoides dorsata Baly > *Antitypona.*

Colaspoides flavofasciata Jacoby > *Neoiphimeis.*
Colaspoides humilis Lefèvre > *Parachalcoplacis.*
Colaspoides lurida Lefèvre > *Costalimaita.*
Colaspoides nigrimana Lefèvre > *Neoiphimeis.*
Colaspoides nigromaculata Lefèvre > *Neoiphimeis.*
Colaspoides notata Lefèvre > *Neoiphimeis.*
Colaspoides ocellata Lefèvre > *Neoiphimeis.*
Colaspoides ornata Baly > *Neoiphimeis.*
Colaspoides paraguayensis Jacoby > *Endocephalus.*
Colaspoides pavonina Jacoby > *Neoiphimeis.*
Colaspoides picturata Lefèvre > *Neoiphimeis.*
Colaspoides plagiata Lefèvre > *Neoiphimeis.*
Colaspoides pusilla Lefèvre > *Antitypona.*
Colaspoides suturalis Lefèvre > *Costalimaita.*
Colaspoides tarsata Baly > *Antitypona.*
Colaspoides trigonomera Lefèvre > *Susteraia.*
Colaspoides variabilis Jacoby > *Neoiphimeis.*
Colaspoides vulgata Lefèvre > *Costalimaita.*

Gen. Susteraia

Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, p. 226.

trigonomera Lefèvre 1888, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) 8, p. 304 *(Colaspoides).* — Bras.: Esp. Santo, Rio de Janeiro, Minas, Gerais.
ab. *arbusticola* Bechyné 1950, Ent. Arb. Mus. G. Frey 1, 226.

XI. Tribus **Pygomolpini**

Gen. Pygomolpus

Bechyné 1949, Acta Zool. Lilloana 8, p. 533.

opacus Bechyné 1949, l. c. p. 533. — Bras.: Rio de Jan., Minas Gerais, S. Paulo, Sa. Catarina, Rio Grande do Sul. - Paraguay. - Arg.: Misiones.

Index der Gattungen, Untergattungen (subg.) und ihrer Synonyme (syn)

Acanthixus Lef. 193
Adorea Lef. 211
Agbalus Chap. 160
Agrianes Chap. 158
Agrosterna Har. 161
Aletes Chap. (syn.) 236
Alethaxius Lef. 236
Allocolaspis Bech. 189
Alphites Chap. (syn). 253
Alwiunia Bech. 189
Amasis Chap. (syn). 163
Anchieta Bech. 154
Antitypona Wse. 133
Apocinocera Blanch. (syn.) . . . 124
Aporistus Lef. (syn.) 197
Aporus Lef. (syn.) 197
Apterodina Bech. 238
Aracyntha Har. (syn.) 200
Argoa Lef. 256
Argolis Chap. (syn.) 256
Aristonoda Bech. 151
Auranius Jac. 256
Balya Jac. 163
Beltia Jac. 192
Biorus Lef. (syn.) 274
Brevicolaspis Lap. 245
Callicolaspis Bech. 196
Campylochira Lef. (subg.) 194
Caryonoda Bech. 143
Caudatomolpus Bech. 154
Cellomius Lef. 260
Cephalaletes Bech. (syn.) 161
Chalcophana Chevrl. 176
Chalcophyma Baly (syn.) 138
Chalcoplacis Baly (syn.) 139
Chalcosicya Blake 262
Choris Lef. (syn.) 161
Chrysodina Baly 128
Chrysodinopsis Bech. 143
Clisithera Baly 161
Colaspis auct. (syn.) 214
Colaspis Fabr. 200
Colaspoides Lap. 276
Colaspomorpha Wse. (syn.) . . . 143
Corumbaea Bech. 152
Corycia Baly (syn.) 188
Corysthea Baly 188
Costalimaita Bech. 171
Coytiera Lef. 193
Crowsonia Monrós 245
Cychrea Baly (syn.) 177
Deuteragbalus Bech. 160
Deuteronoda Bech. 151
Diacolaspis Bech. 212
Dictyneis Baly 260
Dolichenus Lef. 193
Dolometis Har. (syn). 193
Embryon Thoms. (syn.) 245
Endocephalus Chap. 274
Endoschyrus Jac. 200
Entomochirus Lef. 239
Entreriosa Bech. 271
Ephyraea Lef. 190
Epiphyma Baly 192
Eriphyle Baly (syn.) 175
Eriphylina Lef. 175
Ernoporus Brèthes 264
Erotenia Lef. 276
Eucampylochira Bech. 159
Eudoxus Kirby (syn). 253
Eulampra Baly (syn.) 125
Eumolpus Weber 253
Euphrytus Jac. 191
Eurysarcus Lef. 160
Exochognathus Blake 192
Fidia Baly 249
Fractipes Bech. 240
Frenais Jac. 187
Freudeita Bech. 232
Gastropius Lef. (syn.) 211
Glyptoscelis Lec. 261
Habrophora Erichs. 245
Hermesia Lef. (syn.) 164
Hermesilla Bech. 234
Hornibius Fairm. 123
Hornius Fairm. (syn). 123
Hylax Lef. 163
Iphimeis Baly 168
Iphimolpus Bech. 169
Ischyrolampra Lef. 125
Ischyrolamprina Bech. 125
Isolepronota Bech. 154
Itatiaia Bech. 167
Jansonius Baly 263
Jodasia Bech. 198
Lamprophaes Lef. 175
Lamprosphaerus Baly 1859 . . . 139
Lamprosphaerus Baly 1865 (syn.) 133
Ledesmodina Bech. 137
Leprocolaspis Bech. 159
Lepronida Baly 138
Lepronota Chap. 156
Lio Monrós (syn.) 247
Lyraletes Bech. 239
Maecolaspis Bech. 214
Melina Chap. (syn.) 278
Melinodea Jac. 276
Melinophora Lef. (syn.) 278
Meroda Baly 264
Metachroma Lec. 250
Metacolaspis Horn 252
Metaxyonycha Chevr. (syn.) . . . 200

Mevania Har. (syn.) 161
Microaletes Bech. 238
Monrósiella Bech. 159
Murimolpus Bech. 163
Myochrous Blanch. (syn.) 260
Myochrous Erichs. 256
Neochalcoplacis Bech. 133
Neoiphimeis Bech. 172
Neovianaeta Bech. 235
Noda Chap. (syn.) 144
Nodocolaspis Bech. 152
Nodonota Lef. 143
Nodonotopsis Bech. 159
Noriaia Bech. 143
Nycterodina Bech. 126
Otilea Lef. 187
Oyarzuna Bech. 124
Parachalcoplacis Bech. 169
Paraulacia Brèthes 263
Paria Lec. 272
Periparia Bech. 271
Phaedra Chap. (syn.) 139
Phanaeta Lef. 276
Philippimolpus Monrós 232
Plastonothus Lef. 125
Plastorsodacne Brèthes (syn.) . . 123
Podocolaspis Bech. 214
Podoxenus Lef. 212
Polysarcus Lef. (syn.) 160
Prionodera Erichs. 196
Promecosoma Lef. 198
Psathyrocerus Blanch. 247
Pseudochoris Jac. 192
Pseudoischyrolampra Bech. (subg.) 126
Pubicolaspis Bech. 190
Pygocolaspis Bech. 214
Pygomolpus Bech. 281
Rhabdocolaspis Bech. 236
Rhabdophorus Lef. (syn.) 240
Rhabdopterus Lef. 240
Ruffoita Bech. 239
Schizonoda Bech 152
Sibotes Lef. 160
Sphaeropis Lef. 225
Sphaeroplacis Chevrl. (syn.) . . . 133
Spintherophyta Lef. 127
Stenolampra Baly 244
Stenomela Erichs 124
Stereonoda Bech. 151
Sterneurus Lef. 174
Sternocolaspis Bech. 211
Stylomolpus Bech. 240
Šusteraia Bech. 281
Taimbezinhia Bech. 162
Talurus Lef. 244
Teaspes Chap. (syn.) 156
Tectaletes Bech. 154
Theocolaspis Bech. 236
Therses Jac. 192
Thootes Jac. 248
Thyra Lef. 274
Trichochalcea Baly 264
Tymnes Chap. 255
Typophorus Crotch (syn.) 255
Typophorus Erichs. 264
Vianaeta Bech. 235
Wittmerita Bech. 160
Xanthonia Baly 248
Xanthopachys Baly 133

Index der Arten (sp.) Rassen (r.), Varietäten (var.) und und ihrer Synonyme (syn.)

abantia Bech., Maecol. (var.) . . 226
abdominale Lef., Promec. (sp.) . 198
abdominalis Baly, Lamprosph. (sp.) 140
abdominalis Jas., Chalcoph. (sp.) . 177
abdominalis Jac., Colaspoid. (sp.) 278
abdominalis Jac., Lamprosph. (syn.) 141
abdominalis Jac., Ledesm. (r.) . . 138
abdominalis Lef., Maecol. (sp.) . 214
abdominalis Suffr., Phan. (sp.) . . 277
aberrans Bech., Maecol. (sp.) . . 214
abiroides Lef., Eurysarc. (sp.) . . 160
abscondita Bech., Phan. (sp.) . . 277
abstracta Bech., Parach. (sp.) . . 169
acallosa Bech., Nodocol. (r.) . . . 153
achardi Bech., Maecol. (sp.) . . . 214
aciculata Lef., Nycter. (sp.) . . . 126
aciculatus Bowd., Rhabdopt. (sp.) 240
acuminata Blake, Chalcosic. (sp.) 262
acuminata Lef, Nodonota (sp.) . 144
acuminatum Wse., Promec. (sp.) . 198
acuminipennis Blanch., Colaspis (sp.) 200
acuñai Blake, Aleth. (sp.) 236
acuñai Blake, Metachr. (sp.) . . . 250
acuta Blake. Chalcosic. (sp.) . . 262
acutangula Jac. Nodonota (sp.) . 144
acutipennis Bech., Chalcoph. (r.) 179
adducta Clav., Maecol. (sp.) . . . 214
adjacens Bech., Paria (var.) . . . 273
admissa Bech., Corysth. (sp.) . . 188
admonens Bech., Isolepr. (var.) . 155
adscripta Bech., Maecol. (var.) . . 220
adumbrata Bech., Iphimeis (var.) . 168
adusta Lef., Maecol. (sp.) . . . 215
adustum Suffr., Metachr. (sp.) . . 250
aemula Wse. Maecol. (sp.) 215
aemula Wse, Paria (sp.) 272
aenea Fabr., Maecol. (sp.) . . . 215
aenea Jac., Coyt. (sp.) 193

aenea Har., Lepron. (sp.) 156
aenea Har., Nodonota (syn.) . . . 145
aenea Jac., Ledesm. (r.) 138
aeneicollis Bowd., Maecol. (sp.) . 215
aeneipennis Baly, Clypt. (sp.) . . 261
aeneipennis Baly, Typoph. (sp.) . 264
aeneipennis Germ., Chalcoph (var.) 184
aeneola Wse., Maecol. (sp.) . . . 215
aeneus Bowd., Aleth. (sp.) 236
aeneus Jac., Euphrytus (sp.) . . . 191
aeneus Lef., Hylax (sp.) 164
aequilibra Bech., Neoiph. (var). . 174
aeraria Lef., Maecol. (sp.) 215
aerea Bech., Lepronota (var.) . . 156
aerea Bech., Vianaeta (var.) . . . 235
aerea Lef., Maecol. (sp.) 215
aereotincta Bech., Chalcoph. (var.) 186
aerifer Bech., Podox. (syn.) . . . 212
aerifera Bech., Vian. (var.) . . . 235
aerifera Bech., Stereon (sp.) . . 151
aerosa Bech., Stereon. (sp.) . . . 151
aerosus Bech., Hylax (var.) . . . 165
aerosus Weise, Lamprosph. (sp.) . 140
aeruginosa Baly, Lepronida (sp.) . 138
aeruginosa Germ., Maecol. (sp.) . 215
aeruginosa Lef., Sphaer. (sp) . . 255
aestuans Bech., Neoiph. (var.) . . 173
affinis Weise, Maecol. (sp.) . . . 215
aggregata Bech., Isolepron. (sp.) . 154
albicans Baly, Glypt. (syn.) . . . 261
albicincta Er., Maecol. (sp.) . . . 215
albomaculata Allard, Eriph. (sp.) . 176
albovittata Lef., Fidia (sp.) . . . 249
alcyonea Er., Colaspoid. (sp.) . . 278
alcyonea Suffr., Maecol. (sp.) . . 216
alemensis Bech., Maecol. (var.) . . 222
alternata Lef., Freud. (sp.) 232
alternatus Baly, Jansonius (sp.) . 263
alternatus Baly, Lamprosph. (sp.) . 140
altimontana Bech., Habroph. (sp.) 246
altimontana Bech., Perip. (sp.) . . 271
alutacea Jac., Chrysod. (sp.) . . . 128
alutaceus Germ., Eumolp. (sp.) . . 253
amabilis Jac., Maecol. (sp.) . . . 216
amabilis Lef., Antityp. (sp.) . . . 133
amabilis Lef., Colaspoides (sp.) . . 278
amans Bech., Maecol. (var.) . . . 222
amasia Marsh., Prion (sp.) . . . 197
amazona Bech., Perip. (sp.) . . . 271
amazona Jac., Colaspoides (sp.) . 278
amazona Wse. Habroph. (sp.) . . 246
amazonae Jac., Maecol. (sp.) . . 216
amazonica Jac., Parach. (sp.) . . . 169
amazonica Lef., Sternocol. (var.) . 212
amazonicus Jac., Rhabdopt. (sp.) . 240
americanus Sulz., Eumolp. (syn) . 254
ametalla Bech., Coyt. (var.) . . . 195
amethystina Bech., Vian. (var.) . . 235
amoena Lef., Antityp. (sp.) . . . 133
amplicolle Blake, Metachr (sp.) . 250
analectus Bech., Hylax (sp.) . . . 164
analogica Bech., Chalcoph. (var.) . 179
anceps Lef., Maecol. (sp.) 216
ancora Har., Chalcoph. (sp.) . . 177
andicola Bech., Agrianes (sp.) . . 158
angularis Blake, Chalcosic. (sp.) . 262
angulicollis Bowd., Rhabdopt. (sp.) 240
angulicollis Chap., Aleth. (sp.) . 236
angulicollis Jac., Antityp. (sp.) . . 133
angulicollis Lef., Chalcoph. (sp.) . 177
angulicollis Lef., Nodonota (sp.) . 144
angusta Bech., Lepronota (sp). . . 156
angusta Perty, Colaspis (sp.) . . 201
angustitarsis Bech., Neovian (sp.) 235
angustomarginata Bech., Colaspoides (r.) 279
animatoria Bech., Nodonota (r.) . 149
annulatus Lef., Typoph. (sp.) . . 265
annulicornis Lef., Aleth. (sp.) . . 236
annulicornis Pic, Habroph. (sp.) . 246
anornata Bech., Maecol. (var.) . . 226
antanossa Bech., Maecol. (r.) . . 227
antennale Wse., Metachr. (sp.) . 250
antennalis Bech., Nodocol. (sp.) . 152
antennata Jac., Chrysod. (sp.) . . 128
anteposita Bech., Maecol. (r.) . . 221
anthrax Bech., Parach. (sp.) . . . 169
anticejuncta Bech., Neoiph. (var.) 173
apicalis Har., Chalcoph. (sp.) . . 177
apicalis Jac., Antityp. (sp.) . . . 133
apicicornis Jac., Euphr. (sp.) . . 191
apicicornis Jac., Rhabdopt. (sp.) . 240
apicicornis Jac., Typoph. (sp.) . . 265
apicipennis Lef., Antityp. (sp.) . 134
apicipes Jac., Rhabdopt (sp.) . . 241
appendicina Bech., Pubicol. (sp.) . 190
appendiculatus Bech., Typoph. (sp.) 265
aptera Blake, Chalcosic. (sp.) . . . 262
apurensis Bech., Maecol. (sp.) . . 216
arbusticola Bech., Šust. (var.) . . 281
argentiniensis Bech., Agrost. (syn.) 162
argentiniensis Bech., Colaspis (sp) 201
argentiniensis Bech., Endoc. (var.) 275
argentiniensis Bech., Vian. (sp.) . 235
argentiniensis Jac., Nodonota (sp.) 144
argooides Bech., Anchieta (sp.) . . 154
armatus Baly, Myochr. (sp.) . . . 257
ascintillans Bech., Maecol. (r.) . . 230
asperrta Blanch., Dict. (sp.) . . . 260
assimilis Bech., Nodocol. (syn.) . . 153
assimilis Klug, Maecol (sp.) . . . 216
atomarius Lef., Typoph. (sp.) . . 265
ater Lef., Sibotes (sp.) 160
atra Har., Nodnota (sp.) 144
atra Jac., Fidia (sp.) 249
atramentaria Wse., Paria (sp.) . . 272
atratipennis Bech., Rhabdopt. (sp.) 243
atricornis Er., Clisith. (syn.) . . . 161
atrifacta Bech., Maecol. (var.) . . 222
atriguttula Bech., Paria (var.) . . 273
atrilimbia Bech., Paria (var.) . . 273
atrior Bech., Neoiph. (var.) . . . 173

atripennis Lef., Typoph. (sp.) . . 265
atripes Bech., Hylax (var.) . . . 164
atristigmula Bech., Paria (var.) . 273
atriuscula Bech., Chalcoph. (r.) . 183
atrocoerulea Bech., Nodonota (var.) 146
atrocuprea Bech., Chalcoph. (var.) 182
atroviolacea Bech., Freud. (var.) . 233
atroviolacae Jac., Chrysod. (sp.) . 128
atrovirens Bech., Lepronota (var.) . 157
aulica Lef., Nyct. (sp.) 126
auratus Oliv., Hylax (sp.) 164
auratoviridis Bech., Parach (var) . 169
aureocuprea Bech., Maecol. (var.) . 220
aureolus Lef., Rhabdopt. (sp.) . . 241
aureoviridis Bech., Nodocol. (var) . 152
aureus Blanch., Plaston. (var.) . . 125
aurichalcea Bech., Maecol. (var.) . 217
aurichalcea Germ., Chrysod. (sp.) . 128
auricollis Lef., Ledesm. (sp.) . . 137
auripennis Bech., Freud. (var.) . . 233
auripennis Germ., Colaspis (sp.) . 201
auropilosa Lef., Shaeropis (sp.) . . 255
auropunctata Lef., Coyt. (sp.) . . 194
aurulenta Lef., Nodonota (sp.) . . 144
australis Baly, Eumolp. (sp.) . . 253
aversa Bech., Chalcoph. (var.) . . 179
azurea Bech., Lepronota (var.) . . 156
bacca Er., Rhabdopt. (sp.) 241
bahiensis Bech., Colaspoides (var.) 279
bahiensis Bech., Hylax (sp.) . . . 164
bahiensis Lef., Argoa (sp.) 256
bahiensis Lef., Nyct. (sp.) 126
balyi Bech., Sterneur. (sp.) 174
balyi Har., Iphimeis (sp.) 168
balyi Jac., Coyt. (var.) 195
balyi Jac., Neoiph. (sp.) 172
balyi Jac., Nodonota (sp.) 144
balyi Lef., Antityp. (sp.) 134
balyi Lef., Eriph. (sp.) 176
balzapamba Bech., Otilea (sp.) . 187
barahonense Blake, Metachr. (sp.) 290
barbadensis Blake, Myochr. (sp.) . 257
barbutella Bech., Frenais (sp.) . . 187
barticensis Bech., Maecol. (r.) . . 215
basalis Baly, Typoph. (sp). . . . 265
basalis Jac., Nodonota (sp.) . . . 144
basipennis Bowd., Maecol. (sp.) . 216
batesi Baly, Colaspis (sp.) . . . 201
batesi Baly, Eumolp. (syn.) . . . 254
batesi Baly, Ischyrolampra (sp.) . 125
batesi Baly, Lepronida (sp.) . . . 138
batesi Jac., Colaspoides (sp.) . . 278
batesi Jac., Maecol. (sp.) 216
baturitensis Bech., Rhabdopt. (sp.) 241
bella Jac., Nodonota (sp.) . . . 144
belti Jac., Allocol. (sp.) 189
berriensis Bech., Maecol., (r.) . . 231
berylinus Bech., Sterneur. (sp.) . 174
bicallosa Jac., Nodonota (sp.) . . 144
bicolor Bech., Vian. (var.) . . . 235
bicolor Germ., Maecol. (sp.) . . . 216
bicolor Oliv., Colaspoides (sp.) . 278
bicolor Oliv., Prion. (sp.) 197
bicolora Jac., Antityp. (sp.) . . . 134
bidentatus Papp. Myochr. (syn.) . 257
bidenticollis Bowd., Maecol. (sp.) 216
bifasciata Jac., Maecol. (sp.) . . 217
bifasciata Lef., Neoiph. (sp.) . . 172
bigatus Germ., Endoc. (var.) . . 275
biguttatus Lef. Endoc. (sp.) . . . 274
bimaculata Jac., Antityp. (sp.) . . 134
binotata Baly, Chalcoph. (r.) . . 181
binotata Jac., Paria (sp.) 272
bioculatus Bech., Endoceph. (var.) 275
bioculatus Bech., Podox (sp.) . . 213
bipartita Bech., Isolepr. (var.) . . 155
bipartita Marsh., Eriph. (sp.) . . 176
bipartitus Bech., Agrianes (var.) . 158
bipartitus Bech., Typoph. (var.) . 265
biplagiata Baly, Antityp. (sp.) . . 134
biplagiatus Boh., Typoph. (sp.) . 266
bipleuralis Bech., Coyt. (sp.) . . 194
bipunctatum Jac., Metachr. (sp.) . 250
bisignatus Lef., Typoph. (sp.) . . 266
bivittata Bech., Colaspis (var.) . . 204
bivulnerata Bech., Maecol. (var.) . 216
boggianii Jac., Nodonota (sp.) . . 144
boggianii Jac., Perip. (sp.) . . . 271
bogotana Har., Chalcoph. (sp.) . 177
bogotana Har., Nodonota (sp.) . 145
bogotanus Lef., Aleth. (sp.) . . . 236
bogotensis Jac., Colaspis (sp.) . . 201
bohemani Lef., Myochr. (syn.) . . 257
bohumilae Bech., Maecol. (sp.) . 217
bohumilae Bech., Typoph. (sp.) . 266
boliviana Bech., Antityp. (r.) . . . 136
boliviana Bech., Corysth. (sp.) . . 189
boliviana Bech., Isolepr. (r.) . . . 155
boliviana Bowd., Maecol. (sp.) . 217
boliviana Jac., Chalcoph. (var.) . 181
boliviana Jac., Nodonota (sp.) . . 145
bolivianus Bech., Podox. (sp.) . . 212
bolivianus Blake, Myochr. (sp.) . 257
bolivianus Jac., Hylax (sp.) . . . 164
bonariensis Bech., Deuteragb. (sp.) 160
bonvouloiri Lef., Colaspis (syn.) . 201
borbensis Bech., Deuteron. (r.) . . 152
borcella Bech., Chalcoph (r.) . . 179
boucardi Jac., Nodonota (sp.) . . 145
bowditchi Bech., Nodonota (sp.) . 145
brasiliensis Bech., Deuteron. (r.) . 152
brasiliensis Bech., Endoc. (var.) . 275
brasiliensis Bech., Podox. (sp.) . . 212
brasiliensis Bech., Rhabdopt. (sp.) 241
brasiliensis Lef., Vian. (sp.) . . . 235
brevicollis Jac., Chalcoph. (sp.) . . 177
brevicornis Jac., Lamprosph. (sp.) 140
brevicornis Oliv., Glyptosc. (sp.) . 261
brevis Jac., Chalcoph. (sp.) . . . 177
brevis Lef., Aleth. (sp.) 236
brevistriatum Blake, Metachr. (sp.) 250
bridarollii Bech., Maecol. (sp.) . . 217

bruchi Bech., Perip. (sp.) 272
bruneri Blake, Aleth. (sp.) . . . 236
brunnea Jac.. Allocol. (sp.) . . . 189
brunnea Jac., Paria (sp.) 272
brunneipennis Bowd., Maecol. (sp.) 217
brunneus Blake, Myochr. (sp.) . . 257
brunnipes Lef., Leprocol. (sp.) . . 159
brunnipes Lef., Spaerop. (sp.) . . 255
bryanti Bech., Agrianes (sp.) . . . 158
bryanti Bech., Entrer. (sp.) . . . 271
bryanti Bech., Nor. (sp.) 143
bryanti Bech., Rhabdopt. (sp.) . . 241
bryanti Blake, Myochr. (sp.) . . . 257
bucki Bech., Apterod. (sp.) . . . 238
bucki Bech., Lepronota (sp) . . . 156
bucki Bech., Maecol. (sp.) 217
bucki Bech., Rhabdopt. (sp.) . . 241
bucki Bech., Taimbez. (sp.) . . . 163
buckleyi Jac., Calcoph. (sp.) . . 177
buckleyi Jac., Lamprosph. (sp.) . 140
buckleyi Jac.. Maecol. (sp.) . . . 217
buenavistana Bech., Maecol. (var.) 230
buphthalma Har., Agrost. (sp). . 162
calcaratus Chap., Hylay (sp.) . . 165
calcarifera Bech., Maecol. (sp.) . 217
calcariferus Blake, Myochr. (sp.) . 257
calceata Chap., Colaspoides (syn.) 280
caligans Bech., Chalcoph. (sp.) . 177
caliginosus Lef., Rhabdopt. (sp) 241
callichloris Lef., Maecol. (sp.) . . 217
callida Bech., Chrysod. (sp.) . . . 128
calligrapha Bech., Maecol. (var.) . 215
callosa Bech., Freud. (sp.) . . . 232
callosa Lef., Nodonota (sp.) . . . 145
callosicollis Bech., Aleth. (sp.) . . 236
campanulicollis Bech., Caryon. (sp) 143
canaliculata Jac., Dict. (sp.) . . 260
caracasa Bech., Antityp. (sp.) . . 134
carinata Lef., Chalcoph. (sp.) . . 177
carinatus Baly, Eumolp. (sp.) . . 253
carinatus Jac., Myochr. (sp.) . . 257
carinipennis Bowd., Aleth. (sp.) . 237
cariosa Oliv., Otilea (sp.) 187
carmellita Bech., Deuteron. (r.) . 152
castanea Bohem., Maecol. (sp.) . 217
castanea Lef , Ephyr. (sp.) . . . 190
catamarcana Bech., Isolepr. (sp.) . 154
catoniella Bech., Neoiph. (sp.) . . 172
ceareusis Bech., Parach. (sp.) . . 169
centromaculatus Lef., Typoph. (sp.) 266
centrosignata Bech., Colaspis (var.) 205
cephalotes Lef.. Spinth. (sp.) . . 127
cerasina Perty, Clisith. (sp.) . . 161
chacoensis Blake, Myochr. (sp.) . 258
chalcea Lef., Nodonota (sp.) . . 145
chalceus Lef., Rhabdopt. (sp.) . . 241
chalceus Lef.. Typoph. (r.) . . . 268
chalcites Lef., Maecol. (sp.) . . . 217
chalcoloma Bech., Maecol. var.) . 231
chalybaea Lef., Corysth. (sp.) . . 189
chalybaea Lef., Herm. (sp.) . . . 234
chalybaeus Blanch., Plaston. (sp.) 125
championi Jac., Chalcoph. (sp.) . 177
championi Jac., Chrysod. (sp.) . . 128
championi Jac., Maecol. (sp.) . . 217
championi Lef., Sphaerop. (sp.) . 255
chanchamayensis Bech., Colaspoides (sp.) 278
chaparensis Bech., Colaspis (r.) . 206
chaparensis Bech., Maecol. (sp.) . 221
chapini Blake, Metachr (sp.) . . 250
chapuisi Har., Ephyr. (sp.) . . . 191
chapuisi Jac., Lamprosph. (sp.) . 140
chapuisi Jac., Maecol. (sp.) . . . 217
chapuisi Lef., Podox. (sp.) . . . 212
chevrolati Lef., Maecol. (sp.) . . 218
chilensis Lef., Rhabdopt. (sp.) . . 241
chiriquiensis Jac., Colaspoides (sp.) 278
chiriquiensis Jac., Hylax (sp). . . 165
chlorana Bech., Chalcop. (var.) . 184
chlorana Lef. Maecol. (sp.) . . . 218
chlorites Lef., Maecol. (sp.) . . . 218
chloroptera Germ., Prion. (sp.) . 197
chlorospila Marsh., Colaspis (sp.) 201
chontalensis Jac., Adorea (sp) . . 211
chontalensis Jac., Glypt. (sp.) . . 261
chontalensis Jac., Nodonota (sp.) 145
chontalensis Jac., Rhabdopt. (sp.) 241
chopardi Bech , Parach. (sp.) . . . 169
chrysicollis Weise, Nodonota (syn.) 144
chrysis Lef., Promec. (sp.) 198
chrysodinoides Bech., Hylax (sp.) . 165
chrysodinoides Jac., Phan. (sp.) . 277
cicatricosus Lef., Podox. (var.) . . 212
cincta Har., Chalcoph. (sp.) . . 177
cinctella Lef., Maecol. (sp.) . . . 218
cinctipenne Lef., Promec. (sp.) . 199
cinctipenne Lef., Promec. (sp.) . 199
cinctipes Blake, Metachr. (sp.) . . 250
cinerascens Blanch., Psath. (var.) . 247
circumcincta Marsh., Eriph. (sp.) 176
circumdatus Lef , Rhabdopt. (sp.) 241
clavicornis Bech., Ischyr. (sp.) . . 125
clavipalpus Chap., Eumolp. (sp.) . 253
clavipes Bech , Deuteron. (sp.) . . 151
clermonti Bech., Parach. (sp.) . . 169
clytroides Lef., Endoc. (sp.) . . . 274
cobaltina Bech., Chrysod. (syn.) . 132
cobosi Bech., Antityp. (sp.) . . . 134
coccinellinus Bech., Lamprosph. (sp.) 140
coelestina Bech., Lepronota (sp.) . 156
coelestina Er., Maecol. (sp.) . . . 218
coelicolor Bech., Parach. (var.) . . 170
coenus Blake. Myochr. (sp.) . . . 258
coerulea Bech., Lepronota (var.) . 157
coerulea Bech., Vian. (var.) . . . 235
coerulea Lef., Agrost. (sp.) . . . 162
coeruleata Jac., Nodonota 145
coeruleata Lef.. Antityp. (sp.) . . 134
coeruleatus Lef., Podox. (sp.) . . 212
coeruleicolor Bech., Hylax (var.) . 167
coeruleipennis Jac., Chalcoph. (sp.) 178

coeruleoviolacea Bech., Nodocol. (var.) 152
coeruleoviolaceus Bech., Hylax (var.) 165
cohaerens Bech., Maecol. (var.) . 219
colasi Bech., Corysth. (sp.) . . . 188
colaspiformis Bech., Nodonota (sp.) 145
colimana Bech., Chalcoph. (sp.) . 178
collaris Achard, Aleth. (syn.) . . 237
collaris Baly, Antityp. (sp.) . . . 134
collaris Bech., Agrianes (var.) . . 158
collaris Bech., Corumb. (sp.) . . 153
collaris Lef., Chrysod. (var.) . . 128
collaris Lef., Lepronida (sp.) . . 138
collaris Lef., Otilea (sp.) 187
colligens Bech., Freud. (sp.) . . . 233
colombiensis Jac., Rhabdocol (sp.) 236
coloresignata Bech., Maecol. (r.) . 227
columbica Jac., Maecol. (sp.) . . 218
columbicus Jac., Aleth. (sp.) . . 237
columbina Lef., Nodonota (sp.) . 145
comica Bech., Colaspis (sp.) . . . 201
compta Lef., Maecol. (r.) 228
concepta Bech., Maecol. (var.) . . 229
concinna Lef., Colaspis (sp.) . . 201
concinna Wse., Parach. (sp.) . . 169
concolor Bowd., Maecol. (sp.) . . 218
concoloripes Bech., Maecol. (sp.) 218
concupiens Bech., Maecol. (r.) . . 224
coneja Kolbe, Maecol. (sp.) . . . 218
confraterna Bech., Parach. (sp.) . 169
confusa Bowd., Allocol. (sp.) . . 189
confusa Bowd., Maecol. (sp.) . . 218
congregata Jac., Nodonota (sp.) . 145
congrua Weise, Eriph. (sp.) . . . 176
conjunctus Bech., Endoc. (var.) . 275
conjunctus Bech., Typoph. (var.) . 265
connectens Bech., Antityp. (var.) . 136
connectiformis Bech., Colaspis (var.) 202
connexa Marsh., Colaspis (sp.) . 201
consentanea Lef., Freud. (r.) . . 233
consobrina Har., Chalcoph. (sp.) . 178
consonaria Bech., Nodonota (sp.) . 145
conspersa Horn, Metacol. (sp.) . 252
conspicua Lef., Chalcoph. (sp.) . 178
conspurcata Blanch., Dict. (sp.) . 260
constanzae Blake, Chalcosic. (sp.) 262
constituta Bech., Maecol. (r.) . . 222
constitutus Bech., Lamprosph. (sp.) 140
constricticollis Bech., Rhabdopt. (sp.) 241
contaminatus Bech., Entom. (sp.) 539
continentalis Bech., Corysth. (r.) . 190
continua Bech., Chalcoph. (sp.) . 178
continuus Bech., Hylax (sp). . . 165
convexa Blake, Chalcosic, (sp.) . 262
convexum Jac., Metachr. (sp.) . . 250
coroicensis Bech., Hylax (sp.) . . 165
coroicensis Bech., Nodonota (sp.) 145
caronadoi Bech., Chalcoph. (sp.) . 178
coronadoi Bech., Typoph. (r.) . . 268
corrugata Jac., Maecol. (syn.) . . 214
corrugata Lef., Maecol. (sp.) . . 218
corumbae Bech., Iphimeis (r.) . . 168
corumbanus Bech., Typoph. (sp.) 266
corusca Lef., Chrysod. (sp.) . . . 128
costaricensis Bech., Allocol. (sp.) . 189
costaricensis Bech., Hylax (sp.) . 165
costata Baly, Meroda (sp.) . . . 264
costata Baly, Stenol. (sp.) 245
costata Blacke. Chalcosic. (syn.) . 263
costata Jac., Coyt. (sp). 193
costata Lef., Colaspis (sp.) . . . 201
costata Lef., Isolepr. (sp.) . . . 154
costatipennis Jac., Chalcoph. (syn.) 178
costipennis Lef., Nodocol. (sp.) . 152
costipennis Lef., Nodonota (sp.) . 145
costulata Bech., Fren. (sp.) . . . 187
costulata Lef., Habroph. (sp.) . . 246
costulatus Bech., Agrianes (var.) . 158
costulatus Lef., Entom. (sp.) . . 239
costulifera Bech., Parach. (sp.) . . 169
coxalis Lef., Podox. (sp.) 212
crassimarginatus Blake, Myochr. (sp.) 258
crenata Fabr., Otilea (sp.) . . . 187
cretifer Bech., Typoph. (r.) . . . 268
cretifera Baly, Lepronida (sp.) . . 138
cretifera Lef., Nodonota (sp.) . . 146
cribellata Jac., Nodonota (sp.) . 146
cribellata Lef., Maecol. (sp.) . . . 218
cribrata Lef., Corysth. (sp.) . . . 188
cribratus Lef., Iphimolp. (sp.) . . 169
cribricollis Lef., Chrysod. (sp.) . . 129
cribicollis Lef., Maecol. (sp.) . . . 218
cribrosus Lef., Entom. (sp.) . . . 239
crotonis Fabr., Chalcosic. (sp.) . . 262
crucifera Marsh., Colaspis (sp.) . 202
cruda Bech., Freud. (sp.) 233
cruentata Lef., Adorea (sp.) . . . 211
cryptica Say, Glypt. (sp.) 261
cryptolampra Bech., Maecol. (var.) 216
cubaecola Clav., Metachr. (sp.) . . 251
cubensis Blake, Myochr. (sp.) . . 258
cuneata Bech., Chalcoph. (sp.) . . 178
cuneiformis Bech., Callicol. (sp.) . 196
cuprarius Bech., Plaston. (var.) . . 125
cuprascens Bech., Maecol. (var.) . 228
cuprascens Bech., Spinth. (var.) . . 127
cupreata Baly, Lepronida (r.) . . 139
cupreata Lef., Argoa (sp.) 256
cupreatus Lef., Rhabdopt. (sp.) . . 241
cupreipennis Jac., Colaspoides (sp.) 278
cupreoaenea Bech., Nodonota (var.) 145
cupreolucens Bech., Maecol. (var.) 227
cupreolucens Bech., Parach. (var) . 170
cupreopurpurea Bech., Iphimeis (var.) 168
cupreosplendens Bech., Maecol. (var.) 227
cupreovittata Lef., Theocol. (sp.) . 236
cuprescens Bohem, Chrysod. (var.) 131
crupreus Oliv., Eumolp. (syn.) . . 253
cupreus Oliv., Hylax (sp.) . . . 165
cupriceps Lef., Chrysod. (sp.) . . 129

cupricollis Jac., Chrysod. (var.) . 132
cuprifer Bech., Sterneurus (var.) . 174
cuprinula Bech., Freud. (sp.) . . 233
cuprinus Bech., Podox. (var.) . . 213
cuprinus Lef., Rhabdopt. (sp.) . . 241
cupripennis Bech., Vian. (var.) . . 235
cupripennis Lef., Freud. (sp.) . . 233
curculionoides Bech., Podox. (sp,) 212
curculionoides Lef., Myochr. (sp.) 258
curtula Jac., Chrysodinopsis (sp.) 143
curtus Lef., Rhabdopt. (sp.) . . 211
curvungulus Bech., Lyraletes (sp.) 239
cyanea Bech., Agrost. (var.) . . . 162
cyanea Bech., Chaloph. (var.) . . 184
cyanea Bech., Ischyr. (var.) . . . 125
cyanea Bech., Monr. (var.) . . . 159
cyanea Bech., Vian. (var.) . . . 235
cyanea Bowd., Herm. (sp.) . . . 234
cyanea Lef., Freud. (r.) 234
cyanea Lef., Prion. (sp.) 197
cyanea Lef., Spinth- (syn.) . . . 127
cyanella Bech., Chrysod. (var.) . 130
cyanella Jac., Nodonota (sp.) . . 146
cyanella Lef., Lepronota (sp.) . . 156
cyaneoazurea Bech., Freud. (r.) . 233
cyaneoindutus Bech., Hylax (var.) 164
cyaneoscintillans Bech., Maecol. var. 230
cyaneoviolacea Bech., Antityp. (var.) 135
cyaneoviolacea Bech., Parach. (var.) 169
cyanescens Bech., Hylax (var.) . . 165
cyanescens Weise, Nodonata (sp.) 146
cyaneus Bowd., Hylax (sp.) . . . 165
cyanicolor Bech., Leqronota (var.) 157
cyanicornis Lef., Agrianes (var.) . 158
cyanicornis Lef., Eriph. (sp.) . . . 176
cyanipennis Clark, Psath. (sp). . . 247
cyanipennis Jac., Chrysod. (sp.) . . 129
cyanipennis Lef., Chalcoph. (sp.) . 178
cyanipennis Lef., Typoph. (sp.) . . 266
cyanipes Lef., Hylax (sp.) 165
cybele Bech., Isolepr. (sp.) 154
cyclostoma Lef., Lepronida (sp.) . 138
cylindrica Bech., Vian. (sp.) . . . 235
darlingtoni Blake, Aleth. (sp.) . . 237
darlingtoni Blake, Chalcosic. (sp.) 262
darlingtoni Blake, Metachr. (sp.) . 251
darlingtoni Blake, Myochr. (sp.) . 258
decemlineata Jac., Neoiph. (sp.) . 172
decemmaculata Jac., Neoiph. (sp.) 172
decipiens Lef., Rhadopt. (sp.) . . 241
decolor Bech., Isolepr. (var.) . . . 155
decolor Bech., Neoiph. (var.) . . 172
decoloratus Bech., Typoph. (var.) . 265
defficiens Bech., Colaspis (sp.) . 202
degenerata Wse., Paria (sp.) . . 272
dejeani Lef., Eurys. (sp.) 160
dejeani Lef., Maecol. (sp.) 218
delectator Bech., Rhabdopt. (sp.) . 241
deleta Suffr., Maecol. (sp.) . . . 219
delphina Bech., Maecol. (sp.) . . 219
demersa Bech., Maecol. (sp.) . . . 219
denieri Bech., Colaspis (sp.) . . . 202
densicollis Lef., Schizon. (sp.) . . 153
densipennis Lef., Chalcoph. (sp.) . 178
dentatocarinatus Bech., Stylom. (sp.) 240
dentatum Weise, Promec. (sp.) . . 199
denticollis Bohem., Myochr. (syn.) 257
denticollis Bowd., Nodonota (syn.) 145
denticollis Jac., Nodonota (sp.) . 146
dentifera Bech., Freud. (sp.) . . . 233
depexa Bech., Neoiph. (sp.) . . . 172
deposita Bech., Iphimeis (sp.) . . 168
depressa Jac., Chalcoph. (sp.) . . 178
derosus Lef., Podox. (sp.) 212
despecta Lef., Maecol. (sp.) . . . 219
dyrollei Baly, Neoiph. (sp.) 172
diademus Bech., Lyral. (sp.) . . . 239
dichrous Lef., Eurys. (sp.) 160
dicksoni Bech., Colaspis (var.) . . 204
dilitata Bech., Parach. (sp.) . . . 169
dilatatum Lef., Promec. (sp.) . . . 199
dilatipes Bowd., Hylax (sp.) . . . 165
dilatipes Bowd., Maecol. (sp.) . . 219
dilecta Har., Chalcoph. (sp.) . . . 178
dilutior Bech., Costal. (var.) . . . 172
dilutipes Weise, Plaston. (sp.) . . 125
dimidiata Baly, Chalcoph. (sp.) . . 178
dimidiata Jac., Antityp. (sp.) . . . 134
dimidiata Lef., Neochalc. (sp.) . . 133
dimidiaticornis Jac., Chalcoph. (sp.) 178
dimorpha Bech., Coyt. (sp.) . . . 193
dimorpha Bech., Schizon. (sp.) . . 153
dionysea Bech., Maecol. (sp.) . . . 219
discalis Bech., Corumb. (var.) . . 153
discigera Bech., Antityp. (sp.) . . 134
discoidalis Har., Dolich. (sp.) . . . 193
discoidalis Jac., Isolepr. (sp.) . . . 154
discoidea Lef., Colaspoides (sp.) . 278
discolor Bech., Chrysod (var.) . . 128
discolor Bech., Iphimolp. (var.) . 169
discolor Bech., Talurus (sp.) . . 244
discolor Har., Chalcoph. (sp.) . . 178
discolor Lef., Lepronida (sp.) . . 138
discolor Wse., Maecol. (sp.) . . . 219
discophora Bech., Eucamp. (sp) . 159
discophora Bech., Isolepr. (var.) . 155
discophora Bech., Nor. (var.) . . 143
discoviolacea Bech., Chalcoph. (var.) 182
discoviridis Bech., Chalcoph. (var.) 179
dislocata Bech., Nodonota (r.) . 141
dispar Bowd., Maecol. (sp.) . . . 219
dispar Lef., Entom. (sp.) 240
dispar Lef., Promec. (sp.) 199
dispersa Jac., Nodonota (sp.) . . 146
displicita Bech., Antityp. (sp). . . 134
dissimilis Jac., Chalcoph. (sp,) . . 178
distincta Baly, Colaspis (sp.) . . 202
distincta Bech., Isolepr. (var.) . . 154
distinkta Jac., Nodonota (sp.) . . 146
distinctus Lef., Sterneur. (var.) . 175
distortus Bowd., Podox. (sp.) . . 213

ditrichota Blake, Chalcosic. (sp.) 262
diversa Lef., Maecol. (sp.) . . . 219
diversicornis Bech., Antityp. (sp.) 134
diversicornis Jac., Chrysod. (sp.) 129
dives Germ., Iphimeis (sp.) . . . 168
dives Lef., Lamprosph. (sp.) . . . 140
divisa Jac., Chalcoph. (sp.) . . . 178
divisus Bech., Endoceph. (var.) . 275
dohrni Jac., Glypt. (sp.) 261
dominula Bech., Chalcoph. (sp.) . 179
doryphthalma Bech., Nodonota (sp.) 146
dorsata Baly, Antityp. (sp.) . . . 134
dorsoplagiata Bech., Antityp. (sp.) 134
dubiosa Bech., Nodonota (syn.) . 146
dubitabilis Bech., Iphimeis (sp.) . 168
dubitabilis Bech., Schizon. (sp.) . 153
dubius Fabr., Myochr. (sp.) . . . 258
dugesi Bech., Maecol. (sp.) . . . 219
dugesi Lef., Promec. (sp.) . . . 199
duodecimnotata Bowd., Maecol. (var.) 216
duodecimpunctata Jac., Chalcoph. (sp.) 179
duplicata Lef., Maecol. (sp.) . . 219
echinata Baly, Lepronida (sp.) . 138
ecuadoriense Bech., Promec. (sp.) 199
edura Wse., Nodonota (sp.) . . . 146
effulgens Er., Chalcoph. (sp.) . . 179
effusa Bech., Paria (var.) 273
egena Lef., Coyt. (sp.) 194
elachius Blake, Myochr. (sp.) . . 258
elegans Jac., Adorea (sp.) . . . 211
elegans Jac., Maecol. (sp.) . . . 219
elegans Lef., Chrysod. (var.) . . . 132
elegans Lef., Colaspis (sp.) . . . 202
elegantissima Bech., Maecol. (var.) 226
elegantula Baly, Maecol. (var.) . 226
elegantulum Lef., Promec. (sp.) . 199
elephas Baly, Lamprosph. (sp.) . 140
ellifranzaeana Bech., Callicol. (syn.) 196
eleutherae Blake, Chalcosic. (sp.) 262
elongata Bech., Habroph. (sp.) . . 246
elongata Jac., Chalcoph. (sp.) . . 179
elongata Jac., Colaspoides (sp.) . 278
elongata Jac., Nodonota (sp.) . . 146
elongata Suffr., Phan. (sp.) . . . 277
elongatus Jac., Euphr. (sp.) . . . 191
elongatus Lef., Hylax (sp.) . . . 165
elytralis Bech., Chalcoph. (var) . . 179
elytralis Bech., Parach. (var.) . . . 171
emarginata Jac., Chalcoph. (var.) . 179
emarginatior Bech., Maecol. (r.) . 226
emarginatum Wse., Promec. (sp.) . 199
ensiforme Blake, Metachr. (sp.) . 251
ephippium Har., Endoc. (var.) . . 275
ephippium Lef., Antityp. (sp.) . . 134
epimeralis Bech., Stereon. (sp.) . . 151
epistropha Bech., Maecol. (var.) . . 223
erbeni Bech., Typoph. (r.) 269
erichsoni Jac., Chalcoph. (sp.) . . 179
erosula Lef., Ledesm. (sp.) . . . 137
erratica Lef., Coyt. (sp.) 194
erythrocephalus Jac., Typoph. (sp.) 266
erythropoda Bech., Chrysod. (sp.) . 129
erythropus Har., Lepronota (sp.) . 156
erythropus Lef., Iphimeis (sp.) . . 168
erythropus Lef., Lepronida (sp.) . 139
erythropus Lef., Typoph. (sp.) . . 266
erythropyga Bech., Paria (var.) . . 273
escobarensis Bech., Maecol. (var.) . 231
essequibensis Bech., Rhabdopt. (syn.) 243
eumolpoides Lef., Callicol. (sp.) . 196
eupulchella Bech., Coyt. (sp.) . . 195
euxina Bech., Chalcoph. (sp.) . . 179
exaequatus Bech., Typoh. (sp.) . . 266
exarata Bech., Maecol. (sp.) . . . 219
excellens Bech., Chalcoph. (sp.) . 179
excentrica Bech., Alw. (sp.) . . . 189
exigua Jac., Eqhyr. (sp.) 191
exilis Er., Nodonota (sp.) 146
exilis Lef., Typoph. (sp.) 266
eximius Lef., Podox. (sp.) 213
exitialis Bech., Neoiph. (sp.) . . . 172
explanatus Baly, Myochr. (sp.) . . 258
exspectata Bech., Chalcoph. (var.) 177
exspectata Bech., Isolepr. (var.) . 154
extranea Bech., Neoiph. (var.) . . 173
fallaciosa Weise, Nodonota (sp.) . 146
fallax Bech., Colaspoides (var.) . . 279
fallax Bech., Parach. (sp.) 169
fallax Bech., Sterneur. (var.) . . . 175
falsolacordairei Bech., Maecol. (var.) 226
fasciata Lef., Colaspis (sp.) . . . 202
fasciata Lef., Colaspoides (sp.) . . 278
fasciatus Germ., Typoph. (sp.) . . 266
fasciatus Lef., Endoc. (sp.) . . . 274
fasciatus Lef., Typoph. (syn.) . . 265
fascicularis Baly, Clyptosc. (var.) . 261
fastidiosa Lef., Allocol. (sp.) . . . 189
fastidita Jac., Nodonota (sp.) . . 146
felis Blake, Metachr. (sp.) 251
femininus Bech., Lamprosph. (sp.) 140
femoralis Jac., Myochr. (sp.) . . . 258
femoralis Lef., Endoc. (sp.) . . . 274
femoralis Lef., Nodocol. (sp.) . . 152
femoralis Oliv., Maecol. (sp.) . . 219
femorata Er., Isolepr. (sp.) . . . 154
femoratus Baly, Lamprosph. (sp.) 140
fenestrata Jac., Chalcoph. (sp.) . 179
fenestratum Blake, Metachr. (sp.) 251
fenestratus Har., Endoc. (sp.) . . 274
fenestrella Bech., Habroph. (sp.) . 246
ferox Baly, Hylax (sp.) 165
ferruginea Fabr., Costal. (sp.) . . 171
ferruginea Lef., Otilea (sp.) . . . 187
fervida Suffr., Maecol. (sp.) . . . 219
fervidum Lef., Promec. (sp.) . . 199
festinatus Bech., Typoph. (sp.) . 266
festiva Har., Lepronota (syn.) . . 157
festiva Lef., Chrysod. (sp.) . . . 129
figueroae Brèth., Myochr. (sp.) . . 258
filia Bech., Vian. (var.) 236

fi icornis Wse., Nodonota (sp.) . 146
finalis Bech., Iphimeis (sp.) . . . 168
flavcola Jac., Parach. (sp.) . . . 170
flavescens Phil., Philippim. (sp.) . 232
flavida Lef., Agrost. (sp.) 162
flavipennis Guér., Endoc (sp). . 274
flavipes Jac., Chrysod. (sp.) . . . 129
flavipes Lef., Hylax (sp.) 166
flavipes Oliv., Maecol. (sp.) . . . 220
flavofasciata Bowd., Colaspis (sp.) 202
flavofasciata Jac., Neoiph. (sp.) . 172
flavolimbatam Blake. Metachr. (sp.) 2 1
flavopunctata Bech., Chalcoph.(var.) 186
flohri Jac., Promec. (sp.) 199
floralis Bech., Nyct. (sp.) 127
floricola Bech., Nodonota (sp.) . 146
formosa Lef., Colaspis (sp.) . . . 202
formosa Lef., Maecol. (r.) . . . 216
fortepunctata Bech., Chalcoph. (sp.) 179
fortepunctata Bech., Coyt. (sp.) . 195
fossulata Bech., Chalcoph. (sp.) . 179
foveicollis Jac., Maecol. (sp.) . . 220
foveicollis Lef., Eurys. (sp.) . . . 161
foveipennis Jac., Otilea (sp.) . . 187
foveolata Lef., Maecol. (sp.) . . . 220
fraterna Blake. Chalcosic. (sp.) . 2 2
fraterna Har., Chalcoph. (syn) . . 186
frateroa Lef., Nodonota (syn.) . . 149
freyi Bech., Chalcoph. (sp.) . . . 179
freyi Bech., Coyt. (sp.) 195
freyi Bech., Endoc. (sp.) 275
freyi Bech., Maecol. (sp.) 220
freyi Bech., Nodonota (sp.) . . . 146
freyi Bech., Nyct. (sp.) 127
freyi Bech., Rhabdopt (sp.) . . . 241
frontalis Bech., Rhabdopt. (sp.) . 242
frontalis Lef., Chrysod. (sp.) . . . 129
fruhstorferi Bech., Chrysod., (sp.) . 129
fruhstorferi Jac., Sphaerop. (syn.) 255
fryella Bech., Coyt. (sp.) 195
fulgens Lef., Ischyr. (sp.) 126
fulgens Lef., Talurus (sp.) 244
fulgida Lef., Antityp. (sp.) 135
fulgida Lef., Colaspoides (sp.) . . 278
fulgida Lef., Lepronida (sp.) . . 139
fulgidicollis Lef., Herm. (sp.) . . 234
fulgidus Lef., Sternetr. (sp.) . . . 175
fulgidus Oliv., Eumolp. (syn.) . . 254
fulgidus Web., Eumolp. (syn). . . 253
fulgurans Har., Chrysod. (sp.) . . 129
fulgurans Klug., Parach. (sp.) . . 170
fulgurans Lef., Colasp. (var.) . . 280
fulva Baly, Meroda (sp.) 264
fulva Fabr., Maecol. (sp.) 220
fulva Jac., Otilea (sp.) 187
fulva Lef., Iphimeis (sp.) 168
fulvicollis Jac., Chalcoph. (sp.) . 179
fulvicollis Jac., Euphr. (sp.) . . . 191
fulvicollis Jac., Pseudoch. . . . 192
fulvicollis Jac., Rhabdopt. (sp.) . 242
fulvicollis Lev., Endoceph. (sp.) . 275
fulvicollis Lef., Podox. (sp.) . . . 213
fulvicornis Jac., Antityp. (sp.) . . 135
fulvicornis Jac., Chrysod. (sp.) . 129
fulvicornis Jac., Coyt. (syn.) . . 194
fulvicornis Jac., Eupr. (sp.) . . . 191
fulvicornis Jac., Nodonota (sp.) . 146
fulvicornis Lef., Lepronota (sp.) . 157
fulvilabris Jac., Maecol. (sp.) . . 220
fulvimana Jac., Antityp. (sp.) . . 135
fulvimana Lef., Maecol. (sp.) . . 220
fulvipennis Lef., Typoph. (sp.) . 266
fulvipes Baly, Iphimeis (sp.) . . 168
fulvipes Blanch., Psath. (sp.) . . 247
fulvipes Jac., Coyt. (sp.) 193
fulvipes Jac., Lamprosph. (sp.) . 140
fulvipes Jac., Rhabdopt. (sp.) . . 242
fulvipes Lef., Coyt. (sp.) 195
fulvitarsis Baly. Antityp. (sp.) . . 135
fulvitarsis Jac., Lamprosph. (sp.) 140
fulvocincta Jac., Chalcoph. (sp.) . 180
fulvotestacea Lef., Maecol. (sp.) . 220
fulvus Jac., Rhabdopt. (sp.) . . . 242
fumata Bech., Colaspis (var.) . . 202
funesta Baly, Coiysth. (sp.) . . . 188
furvus Lef., Typoph. (sp.) . . . 267
fusca Drap., Glypt. (sp.) 261
fuscicornis Jac., Chalcoph. (sp.) . 180
fuscipes Bowd., Maecol. (sp.) . . 220
fuscitarsis Bohem., Maecol. (var.) . 229
fuscitarsis Lef., Chrysod. (sp.) . . 129
fuscitarsis Lef., Iphimeis (sp.) . . 168
fuscoornatus Clark. Psath. (sp.) . . 247
fuscovittata Bech., Colaspis (202) . 202
gastrophysoides Bech., Parach. (sp.) 170
gaudens Bech., Herm. (sp.) . . . 234
gayi Lef., Glypt. (sp.) 261
gemella Monr., Habroph. (sp.) . . 246
gemellata Lef., Maecol. (sp.) . . . 220
gemina Blake, Chalcosic. (sp.) . . 262
geminata Bech., Perip. (sp.) . . . 272
geminata Bohem., Maecol. (sp.) . 220
geminata Lef., Maecol., (syn.) . . 228
geminus Blake. Myochr. (sp.) . . 258
gemma Perty, Lamproph. (sp.) . . 175
gemmingeri Har., Maecol. (sp. . . 221
gemmingeri Jac., Maecol. (syn.) . 218
gemmula Er., Maecol. (sp.) . . . 221
generosa Baly, Antityp. (sp.) . . 135
geniculata Baly, Stenol. (sp.) . . 245
geniculata Lef., Maecol. (sp.) . . 221
geniculatus Guér., Endoc. (sp.) . . 275
geniculatus Lef., Aleth. (sp.) . . . 257
geniculatus Lef., Typoph. (sp.) . . 267
gentilis Er., Maecol. (var.) 226
germari Jac., Chalcoph. (sp.) . . 180
gestroi Jac., Maecol. (sp.) 221
gigantea Lef., Chalcoph. (sp.) . . 180
gigas Baly, Colaspis (var.) 205
gigas Herbst, Eumolp. (syn.) . . . 254
gigas Jac., Antityp. (sp.) 135
gigas Jac., Chalcoph. (sp.) . . . 180

gigas Jac., Glypt. (sp.) 261
gigas Jac., Lamprosph. (sp.) . . 140
glaberrimus Gmel., Eumolp. (syn.) 254
glabra Blake, Chalcosic. (sp.) . . 262
glabrata Fabr., Colaspoides (syn.) 279
glabrata Fabr., Corysth. (sp.) . . 188
glabrata Oliv., Pygocol. (sp.) . . 214
glabratus Jac., Thootes (sp.) . . 248
glaucescens Lef., Ephyr. (sp.) . . 191
gloriosus Lef., Lamprosph. (sp.) . 140
godmani Jac., Chalcoph. (sp.) . . 180
godmani Jac., Colaspis (sp.) . . 202
godmani Jac., Maecol. (r.) . . . 228
gounellei Lef., Colaspis (sp.) . . 202
gounellei Lef., Coyt. (sp.) . . . 195
gounellei Lef., Paria (sp.) . . . 272
gounellei Lef., Vian. (sp.) . . . 235
gounellei Pic, Habroph. (sp.) . . 246
goyazensis Bowd., Maecol. (sp.) . 221
gracile Blake, Metachr., (sp.) . . 251
gracilenta Bech., Herm. (sp.) . . 234
gracilis Lef., Chrysod. (var.) . . 132
granarius Er., Lamprosph. (sp.) . 140
grandis Bech., Coyt. (sp.) . . . 194
grandis Bech., Ruff. (sp.) . . . 239
grandis Blake, Chalcosic. (sp.) . . 262
grandis Phil., Horn. (sp.) . . . 123
grammica Bech., Chalcoph. (var.) 184
granosa Lef., Nodonota (sp.) . . 146
granulata Germ., Colaspis (sp.) . 202
granulata Jac., Chrysod. (sp.) 129 129
gregalis Weise, Allocol. (sp.) . . 189
grenadensis Jac., Nodonota (sp.) . 146
grenadensis Bowd., Rhabdopt. (sp.) 242
griseovillosa Thoms., Brevicol. (sp.) 245
guarujensis Bech., Coyt. (sp.) . . 195
guatemalense Jac., Metachr. (sp.) 251
guatemalensis Jac., Aleth. (sp.) . 237
guatemalensis Jac., Fidia (sp.) . . 249
guatemalensis Jac., Rhabdopt. (sp.) 242
guatemalensis Jac., Spinth. (sp.) . 127
guatemalensis Jac., Xanth. (sp.) . 248
guérini Bech., Hylax (sp.) . . . 166
guérini Bech., Sternocol. (sp.) . . 211
guignoti Bech., Callicol. (sp.) . . 196
guttatithorax Bech., Neoiph. (var.) 173
guttierezi Bech., Endoc. (syn.) . . 276
gwendolina Bech., Maecol. (sp.) . 221
haemorrhoidalis Bech., Antityp. (var.) 135
halli Bech., Allocol. (sp.) . . . 189
halli Bech., Phan. (sp.) 277
haroldi Jac., Leprocol. (sp.) . . 159
haroldi Lef., Chalcoph. (sp.) . . 180
haroldi Lef., Colaspis (sp.) . . . 203
hebe Baly, Antityp. (sp.) 135
hemichlora Bech., Chalcoph. (var.) 186
herbacea Blanch., Stenom. (syn.) 124
heros Lef., Callicol. (sp.) . . . 196
heteroclita Jac., Maecol. (sp.) . . 221
hexaspilotus Bech., Typoph. (var.) 265
hexastigmus Bech., Typoph. (var.) 268
hiemalis Bech., Chrysod. (var.) . 130
hilaris Germ., Chalcoph. (sp.) . . 180
hilaris Lef., Hylax (sp.) 166
hirticollis Baly, Lamprosph. (sp.) 141
hirtipennis Jac., Prion. (sp.) . . 197
hirsuta Jac., Colaspis (sp.) . . . 203
hispaniolae Blake, Aleth. (sp.) . . 237
hispaniolae Blake, Myochr. (sp.) . 258
histrio Baly, Chalcoph. (sp.) . . 180
histrionalis Lef., Antityp. (sp.) . 135
hlisnikovskyi Bech., Colaspoides (sp.) 279
hobsoni Curt., Glypt. (sp.) . . . 261
hoegei Jac., Chrysod. (sp.) . . . 129
hoegei Jac., Coyt. (var.) 194
hoegei Jac., Hylax (sp.) 166
hondurensis Bech., Chalcoph. (sp.) 180
hondurensis Jac., Nodonota (sp.) . 147
horquetana Bech., Chrysod. (var.) 131
hottense Blake, Metachr. (sp.) . 251
huallagensis Bech., Isolepr. (var.) 155
huehuetenangensis Bech., Euphr. (sp.) 191
humeralis Baly, Hylax (sp.) . . 166
humeralis Baly, Typoph. (var.) . 269
humeralis Bech., Isolepr. (var.) . 155
humeralis Jac., Antityp. (sp.) . . 135
humeralis Jac., Euphr. (sp.) . . 191
humeralis Latr., Maecol. (sp.) . . 221
humeralis Lef., Chalcoph. (sp.) . 180
humeralis Lef., Fidia (sp.) . . . 249
humeralis Lef., Sphaerop. (sp.) . 255
humeralis Marsh., Colaspis (sp.) . 203
humerisignata Bech., Iphimeis (var.) 168
humilis Blanch. Dict. (sp.) . . . 260
humilis Er., Nodonota (sp.) . . 147
humilis Lef., Corysth. (sp.) . . 188
humilis Lef., Parach. (sp.) . . 170
humilis Marsh., Colaspis (sp.) . . 203
hybrida Jac., Chalcoph. (sp.) . . 180
hybrida Jac., Spinth. (sp.) . . . 127
hybrida Lef., Colaspis (sp.) . . 203
hypochalceus Har., Rhabdopt. (sp.) 242
hypochlora Lef., Maecol. (sp.) . 221
hypomelas Lef., Ephyr. (sp.) . . 191
hypoxantha Lef., Colaspoides (sp.) 274
hypoxantha Lef., Maecol. (sp.) . 221
ibaguensis Bech., Chrysod. (var.) 132
iglesiasi Costa Lima, Costalim. (syn.) 171
ignara Bech., Nyct. (sp.) . . . 127
igneicollis Baly, Chrysod. (sp.) . 129
igneicollis Jac., Lamprophaes (syn.) 175
igneicollis Jac., Nodonota (sp.) . 147
igneicollis Lef., Colaspoides (sp.) . 274
igneipennis Jac., Parach. (sp.) . . 170
ignita Bech., Chalcoph. (var.) . 180
ignita Bech., Colaspoides (var.) . ???

ignita Lef., Chrysod. (sp.) . . . 129
ignitus Fabr., Eumolp. (sp.) . . 253
ignotus Bowd., Rhabdopt, (sp.) . 242
illustris Chevrol., Colaspis (syn.) . 206
illustris Er., Chalcoph. (sp.) . . 180
imitans Blake, Metachr. (sp.) . . 251
imitans Jac., Maecol. (var.) . . 224
imitans Jac., Nodonota (sp.) . . 147
imitans Jac., Rhabdopt. (sp.) . . 242
imitator Bech., Typoph. (var.) . 267
immaculaticeps Bech., Neoiph. (var.) 172
immaculata Bech., Habroph. (var.) 246
immetallica Bech., Chalcoph. (var.) 179
immixta Bech., Coyt. (syn.) . . 196
immundus Er., Myochr. (sp.) . . 258
impensus Bech., Typoph. (var.) . 265
imperialis Baly, Eumolp. (sp.) . . 253
impertinens Bech., Coyt. (sp.) . . 195
impressa Lef., Maecol. (sp.) . . 221
impressicollis Lef., Corysth. (sp.) 188
impressipennis Bowd., Maecol. (sp.) 222
impressipennis Jac., Chalcoph. (sp.) 181
incerta Lef., Chrysod. (sp.) . . 130
incisa Bech., Otilea (sp.) 187
incisella Bech., Antityp. (sp.) . . 135
incomparabilis Bech., Maecol. (r.) 217
inconspicua Jac., Maecol. (sp.) . 222
inconstans Lef., Maecol. (sp.) . . 222
inedita Lef., Colaspoides (sp.) . . 274
inermis Bowd., Parach. (sp.) . . 170
infirmus Bech., Hylax (var.) . . 165
inflatum Lef., Prom. (sp.) . . . 199
ingenuus Baly, Lamprosph. (sp.) . 141
innotata Bech., Chalcoph. (var.) . 181
inolita Bech., Chalcoph. (var.) . . 183
inquilina Bech., Chalcoph. (sp.) . 181
inquinata Lef., Maecol. (sp.) . . 222
insidiosa Lef., Allocol. (sp.) . . 190
insignatior Bech., Maecol. (r.) . . 224
insignis Bech., Taimb. (var.) . . 163
insignis Lef., Adorea (syn.) . . 211
insignis Lef., Chalcoph. (var.) . 181
insignis Lef., Nodonota (sp.) . . 147
insignitus Bech., Typoph. (var.) . 270
insolvens Bech., Maecol. (r.) . . 228
insulare Fall, Metachr. (sp.) . . 251
insularis Bech., Antityp. (sp.) . . 135
insularis Blake, Chalcosic. (sp.) . 262
integella Bech., Neoiph. (var.) . . 174
integer Blake, Aleth. (sp.) . . . 237
intermedia Bech., Isolepr. (r.) . . 155
intermedius Bech., Podox. (sp.) . 213
intermedius Jac., Euphr. (sp.) . . 191
intermedius Jac., Rhabdopt. . . 242
intermedius Lef., Typoph. (sp.) . 267
interposita Bech., Lepronota (r.) . 156
interpositus Bech., Typoph. (r.) . 269
interrupta Har., Leprocol. (sp.) . 159
interrupta Weise, Nodonota (sp.) 147
interstitialis Jac., Typoph. (sp.) . 267
interstitialis Lef., Maecol. (sp.) . 223
intestinarum Thoms., Epiphyma (sp.) 192
intricata Lef., Maecol. (sp.) . . 223
intricatus Lef., Aleth. (sp.) . . . 237
inversenotata Bech., Maecol. (var.) 216
invisella Bech., Maecol. (var.) . . 224
irazuensis Jac., Nodonota (sp.) . 147
iripennis Bowd., Podox. (sp.) . . 213
iris Bech., Maecol. (var.) . . . 228
isabella Bech., Nyct. (sp.) . . 127
isoaeruginosa Bech., Maecol. (var.) 232
isthmica Jac., Ephyr. (sp.) . . . 191
itatiaiense Bech., Prom. (sp.) . . 199
itatiaiensis Bech., Iphimeis (sp.) 168
itatiaiensis Bech., Rhabdopt. (r.) . 242
itatiaiensis Bech., Tectal. (sp.) . . 154
ivongioides Bech., Antityp. (sp.) 135
jacobyi Baly, Chalcoph. (sp.) . . 181
jacobyi Bech., Lamprosph. (sp.) . 141
jacobyi Bowd., Allocol. (sp.) . . 190
jacobyi Clav., Xanth. (sp.) . . . 248
jacobyi Lef., Balya (sp.) . . . 163
jacobyi Lef., Prion. (sp.) . . . 197
jacobyi Lef., Typoph. (sp.) . . . 267
jacobyi Wse., Aleth. (sp.) . . . 237
jalapae Bech., Maecol. (sp.) . . . 223
jaliscensis Bech., Nodonota (r.) . 147
jamaicensis Blake, Myochr. (sp.) . 258
jamaicensis Bryant, Typoph. (syn.) 267
jansoni Jac., Lamprosph. (sp.) . 141
jansoni Jac., Maecol. (sp.) . . . 223
jansoni Jac., Rhabdopt. (sp.) . . 242
janssensi Bech., Maecol. (sp.) . . 223
janthina Lef., Antityp. (sp.) . . 135
janthina Lef., Herm. (sp.) . . . 234
januarius Bech., Rhabdopt. (sp.) . 242
jeanneli Bech., Colaspis (sp.) . . 203
joanopolitana Bech., Neoiph. (var.) 174
jocosa Bowd., Maecol. (sp.) . . . 223
joliveti Bech., Maecol. (sp.) . . 223
josephina Bech., Antityp. (sp.) . 135
jucunda Lef., Chrysod. (sp.) . . 130
jucundum Lef., Prom. (sp.) . . 199
jucundus Lef., Entom. (sp.) . . 240
jujuensis Bech., Parach. (sp.) . . 170
jüngeri Bech., Antityp. (sp.) . . 135
junonis Bech., Nodonota (sp.) . . 147
kahnei Bech., Sterneur. (var.) . . 175
kaszábi Bech., Maecol. (sp.) . . 223
kirbyi Baly, Typoph. (syn.) . . . 265
kirschi Har., Agrost. (sp.) . . . 162
kirschi Har., Chrysod. (sp.) . . 130
kirschi Lef., Chalcoph. (sp.) . . 181
kirschi Lef., Rhabdopt. (sp.) . . 242
kirschi Lef., Stenol. (sp.) . . . 245
klagii Bowd., Maecol. (sp.) . . . 223
klugi Lef., Hylax (sp.) 166
kulzeri Bech., Chalcoph. (var.) . 181
kuscheli Bech., Antityp. (sp.) . . 135

kuscheli Bech., Caryon. (sp.) . . 143
kuscheli Bech., Chalcoph. (sp.) . 181
kuscheli Bech., Maecol. (var.) . . 222
kuscheli Bech., Typoph. (sp.) . . 267
labialis Bech., Chalcoph. (var.) . 186
labilis Bech., Maecol. (sp.) . . . 223
labrale Blair, Metachr. (sp.) . . 251
lacerdae Lef., Colaspis (sp.) . . 203
lacordairei Lef., Maecol. (var.) . 220
laeta Baly, Lepronida (sp.) . . . 139
laeta Germ., Maecol. (syn.) . . 220
laeta Lef., Nodonota (sp.) . . . 147
laeta Wse., Parach. (sp.) 170
laevicollis Jac., Nodonota (sp.) . 147
laevicollis Lef., Chrysod. (sp.) . 130
laevigata Lef., Chrysod. (sp.) . . 130
laevipennis Jac., Paria (sp.) . . 272
laevius Blake, Metachr. (sp.) . . 251
laeviusculum Suffr., Metachr. (sp.) 251
laferteana Bech., Coyt. (sp.) . . 195
lampros Jac., Herm. (sp.) . . . 234
lampros Lef., Ischyr. (sp.) . . . 126
landolti Lef., Aleth. (sp.) . . . 237
landolti Lef., Chalcoph. (sp.) . . 181
landolti Lef., Nodonota (sp.) . . 147
laplatensis Bech., Maecol. (sp.) . 223
laplatensis Bech., Nodonota (r.) . 145
lar Fabr., Typoph. (sp.) 267
lata Bech., Lepronota (sp.) . . . 157
latecincta Bech., Chalcoph. (var.) 182
latefasciata Jac., Coyt. (sp.) . . 194
lateralis Baly 1865, Antityp. (sp.) 135
lateralis Baly 1878, Antityp. (syn.) 134
lateralis Er., Habroph. (sp.) . . 246
lateralis Germ., Maecol. (sp.) . . 223
lateralis Jac., Fidia (sp.) . . . 249
lateralis Jac., Nodonota (sp.) . . 147
lateralis Lef., Agrost. (sp.) . . . 162
lateralis Lef., Hylax (sp.) . . . 166
lateralis Lef., Rhabdopt. (sp.) . . 242
lateralis Lef., Sterneur. (sp.) . . 175
latericostatus Lef., Aleth. (sp.) . 237
lateritia Lef., Thyra (sp.) . . . 274
laticollis Jac., Chrysod. (sp.) . . 130
laticollis Jac., Maecol. (var.) . . 222
latifrons Bech., Chalcoph. (sp.) . 181
latisetiger Blake, Myochr. (sp.) . 259
lativittis Bech., Nor. (var.) . . 143
lauei Bech., Maecol. (sp.) . . . 223
lebasi Lef., Maecol. (sp.) 223
lebasiformis Bech., Maecol (sp.) . 224
lebasoides Bowd., Maecol. (sp.) . 224
lectiuncula Bech., Chrysod. (sp.) . 130
lefevrei Baly, Callicol. (syn.) . . 196
lefevrei Bech., Isolepr. (var.) . . 155
lefevrei Bech., Typoph. (var.) . . 265
lefevrei Bowd., Maecol. (syn.) . . 228
lefevrei Har., Colaspis (sp. . . 203
lefevrei Har., Endoc. (sp.) . . . 275
lefevrei Jac., Lepronida (sp.) . . 139
lefevrei Jac., Nodonota (sp.) . . 147
lefevrei Weise, Nodocol. (syn.) . 152
legionalis Bech., Maecol. (sp.) . 224
lenta Er., Allocol. (sp.) 190
lentula Bech., Maecol. (var.) . . 228
leopoldina Bech., Maecol. (sp.) . 224
lepidoptera Bech., Paria (sp.) . . 272
lepidum Lef., Promec. (sp.) . . 199
lesueuri Lef., Spinth. (sp.) . . . 127
leucopus Har., Maecol. (sp.) . . 224
leucurus Blake, Myochr. (sp.) . 259
libatrix Bech., Maecol. (sp.) . . 224
limbalis Har., Chalcoph. (sp.) . . 181
limbalis Lef., Rhabdopt. (sp.) . . 242
limbata Fabr., Colaspoides (sp.) . 279
limbata Jac., Prion. (sp.) . . . 197
limbata Oliv., Eriph. (sp.) . . . 176
limbatus Blake, Exoch. (sp.) . . 192
limbatus Jac., Typoph. (sp.) . . 267
limbatus Lef., Podox. (sp.) . . . 213
limbicollis Lef., Colaspoides (sp.) 279
limitropha Bech., Chrysod. (sp.) . 130
lineata Germ., Chalcoph. (var.) . 184
lineatus Fabr., Endoc. (sp.) . . . 275
lineolata Pic, Habroph. (sp.) . . 246
lituratum Suffr., Metachr. (sp.) . 251
lividipes Lef., Maecol. (r.) . . . 222
longicolle Jac., Metachr. (sp.) . . 251
longicornis Bech., Antityp. (sp.) . 136
longicornis Bech., Colaspis (sp.) . 203
longicornis Bech., Nodonota (sp.) . 147
longicornis Bech., Podox. (sp.) . . 213
longicornis Jac., Chalcoph. (sp.) . 182
longipes Blake, Myochr. (sp.) . . 259
longitarsum Blake, Metachr. (sp.) 251
longulus Blake, Myochr. (sp.) . . 259
lucens Bech., Typoph. (r.) . . . 269
luctuosa Lef., Antityp. (sp.) . . 136
ludicra Bech., Parach. (sp.) . . 170
lugens Lef., Promec. (sp.) . . . 199
lugens Weise, Nodonota (sp.) . . 147
lugubris Lef., Lepronota (sp.) . . 157
luminosa Bech., Neoiph. (var.) . 173
lunai Bech., Chrysod. (sp.) . . . 130
lunulifera Bech., Antityp. (var.) . 136
lurida Lef., Costal. (sp.) . . . 171
luridula Lef., Maecol. (sp.) . . . 224
luridus Lef., Podox. (sp.) . . . 213
lutea Lef., Prion. (sp.) 197
luteicornis Fabr., Maecol. (sp.) . 224
luteipes Lef., Herm. (sp.) . . . 234
luteipes Lef., Nodonota (sp.) . . 147
lutescens Lef., Maecol. (sp.) . . 224
lutulenta Har., Chalcoph. (sp.) . 182
macroscopica Bech., Freud. (sp.) 233
maculatus Germ., Endoc. (var.) . 275
maculigera Lef., Paria (sp.) . . 272
maculigera Lef., Thyra (sp.) . . 274
maculipennis Jac., Habroph. (sp.) 246
maculipennis Lef., Typoph. (syn.) 266
maculipes Har., Maecol. (sp.) . . 224
maculosa Pic, Habroph. (sp.) . . 246

maestrensis Blake, Chalcosic. (sp.) 263
magnus Schaef., Myochr. (sp.) . . 259
maida Bech., Maecol. (sp.) . . . 224
majuscula Bech., Isolepr. (sp.) . 155
malaisei Bech., Chrysod. (sp.) . . 130
maldonaldoi Bech., Freud. (r.) . . 233
mamorensis Blake, Myochr. (sp.) 259
manca Er., Maecol. (sp.) 224
manicorensis Bech., Xanth. (sp.) . 133
mapiriensis Bech., Maecol. (sp.) . 225
marcapatensis Bech., Hylax (sp.) . 166
marcelinensis Bech., Neoiph. (var.) 174
marginata Jac., Colaspoides (sp.) . 279
marginatus Bech., Agrian. (var.) . 158
marginicollis Jac., Chrysod. (sp.) . 130
marginicollis Lef., Coyt. (sp.) . . 194
marmorata Jac., Xanth. (sp.) . . 249
marombae Bech., Isolepr. (sp.) . 155
maronica Bech., Antityp. (r.) . . 135
maronica Bech., Chrysod. (sp.) . 130
maronicus Bech., Endoceph. (sp.) . 275
marshalli Har., Lepronota (sp.) . 157
marshalli Lef., Prion. (sp.) . . 197
martínezorum Bech., Rhabdopt. (sp.) 242
martínezi Bech., Colaspis (sp.) . 203
martínezi Bech., Typoph. (var.) . 270
matura Bech., Maecol. (r.) . . . 231
mauéensis Bech., Maecol. (var.) . 227
maximus Lef., Lamprosph. (sp.) 141
medellina Lef., Nodonota (sp.) . 147
mediojuncta Bech., Neoiph. (var.) 173
melancholica Jac., Coyt. (sp.) . . 195
melancholicus Jac., Myochr. (sp.) 259
melanocephala Bech., Colaspis (sp.) 203
melanocephalus Jac., Typoph. (sp.) 267
melanogastra Lef., Colaspis (sp.) 203
melanothorax Bech., Paria (var.) 272
melas Bech., Chalcoph. (sp.) . . 182
meliae Blake, Aleth. (sp.) . . . 237
meligethoides Wse., Nodonota (sp.) 147
mendesi Bech., Colaspis (sp.) . . 203
mera Germ., Colaspoides (sp.) . 279
merana Bech., Prion. (sp.) . . . 198
mercedes Bech., Podox. (sp.) . . 213
meriamae Bech., Maecol. (sp.) . 225
meridana Bech., Caryon. (sp.) . 143
meridensis Bech., Nodonota (sp.) 148
meridionalis Bech., Neov. (r.) . 235
meridionalis Bech., Stereon. (sp.) 151
mesostigma Bech., Paria (sp.) . . 273
metallescens Bech., Deuteron. (r.) 152
metallica Bech., Chalcoph. (sp.) . 182
metallica Bech., Schizon. (sp.) . 153
metallica Jac., Melinod. (sp.) . . 276
metallica Jac., Nodonota (sp.) . 148
metallica Jac., Prion. (sp.) . . . 198
metallica Lef., Coyt. (sp.) . . . 195
metallica Lef., Maecol. (sp.) . . 225
metrium Blake, Metachr. (sp.) . 251
mexicana Baly, Chalcoph. (sp.) . 182
mexicana Jac., Glypt. (sp.) . . 261
mexicana Jac., Maecol. (sp.) . . 225
mexicanum Jac., Metachr. (sp.) . 251
mexicanus Jac., Aleth. (sp.) . . 237
mexicanus Jac., Hylax (sp.) . . 166
mexicanus Jac., Lamprosph. (sp.) 141
mexicanus Jac., Rhabdopt. (sp.) . 242
mexicanus Jac., Typoph. (sp.) . 267
micans Weise, Maecol. (sp.) . . 225
micromela Bech., Nodonota (sp.) 148
militaris Jac., Endoc. (sp.) . . 276
mimeocincta Bech., Chalcoph. (var.) 182
minarum Bech., Chalcoph. (sp.) . 182
minarum Lef., Colaspis (sp.) . . 203
minimus Bech., Lyral. (r.) . . 239
minor Bech., Colaspis (var.) . . 204
minor Bech., Lyral. (sp.) . . . 239
minuta Jac., Antityp. (sp.) . . 136
minuta Jac., Nodonota (sp.) . . 148
minuta Lef., Maecol. (sp.) . . . 225
minutella Bech., Ledesm. (r.) . 138
minutula Bech., Stereon. (sp.) . 151
minutum Jac., Metachr. (sp.) . . 251
minutus Jac., Typoph. (syn.) . . 267
minutus Lef., Typoph. (sp. . . 267
miribella Bech., Nodonota (sp.) . 148
misionea Bech., Maecol. (sp.) . . 225
mixiollensis Bech., Nodonota (sp.) 148
mixticolor Bech., Maecol. (sp.) . 225
moderata Bech., Chrysod. (var.) . 128
modesta Lef., Nodonota (sp.) . . 148
moerens Weise, Nodonota (sp.) . 148
moesta Weise, Nodonota (sp.) . 148
moestus Bech., Typoph. (var.) . 270
molnári Bech., Typoph. (r.) . . 269
monomorpha Bech., Maecol. (sp.) 225
monrósi Bech., Agrost. (sp.) . . 162
monrósi Bech., Ledesm. (sp.) . . 138
monrósi Bech., Maecol. (sp.) . . 225
monrósi Bech., Nodonotopsis (sp.) 159
monrósi Bech., Periparia (sp.) . 272
monrósi Blake, Myochr. (sp.) . . 259
monstrosipes Bech., Rhabdopt. (sp.) 243
montana Jac., Habroph. (sp.) . . 246
montana Jac., Maecol. (sp.) . . 225
montanellus Bech., Typoph. (sp.) 268
montesi Bech., Colaspis (sp.) . . 204
montivagus Bech., Euphr. (sp.) . 191
morbillosa Chap., Lepronota (sp.) 157
mrázi Bech., Parach. (var.) . . 170
mrázi Bech., Typoph. (var.) . . 265
mucronata Jac., Monr. (sp.) . . 159
multicolor Wse., Antityp. (sp.) . 136
multicostata Jac., Nodocol. (sp.) . 152
multiornata Bech., Neoiph. (var.) 172
multipunctata Jac., Chalcoph. (sp.) 182
munifica Er., Callicol. (sp.) . . 196
muriensis Bech., Parach. (var.) . 171
musae Bech., Maecol. (sp.) . . 225
mutabilis Har., Chacoph. (sp.) . 182

mutabilis Lef., Hylax (sp.) . . 166
mutila Monr., Habroph. (sp.) . . 246
myochroites Lef., Cell. (sp.) . . 260
nana Jac., Chrysod. (sp.) . . . 130
nana Klug., Nodonota (sp.) . . 148
nana Suffr., Chalcosic. (sp.) . . 263
nanus Blake, Myochr. (sp.) . . 259
nanus Lef., Typoph. (sp.) . . . 268
necessarius Bech., Hylax (var.) . 164
nicandra Bech., Nodonota (sp.) . 148
nicaraguensis Jac., Beltia (sp.) . 192
nicki Bech., Iphimeis (sp.) . . . 168
nicoletta Bech., Maecol. (r.) . . 222
nictheroyensis Bech., Coyt. (syn.) 196
nictheroyensis Bech., Parach. (sp.) 170
nigerrima Bech., Chrysod. (var.) 132
nigerrimus Bech., Agrianes (var.) 158
nigra Weise, Nodonota (sp.) . . 148
nigra Weise, Paria (sp.) . . . 273
nigratus Bech., Typoph. (var.) . 268
nigrescens Bech. Lepronota (var.) 157
nigricans Bech., Podox. (var.) . 213
nigricans Bech., Sterneur. (var.) . 175
nigriceps Bech., Typoph. (var.) . 264
nigricollis Jac., Therses (sp.) . . 192
nigricollis Jac., Typoph. (sp.) . 268
nigricornis Baly, Clisith. (syn.) . 161
nigricornis Fabr., Maecol. (sp.) . 225
nigricornis Lef., Sphaer. (sp.) . 255
nigricornis Suffr., Maecol. (syn.) 230
nigrificans Bech., Chalcoph. (var.) 185
nigrifactus Bech., Typoph. (var.) 268
nigrimana Lef., Neoiph. (sp.) . . 172
nigrimana Lef., Wittm. (sp.) . . 160
nigripennis Jac., Maecol. (sp.) . 225
nigripennis Lef., Corysth. (sp.) . 188
nigripennis Lef., Typoph. (sp.) . 268
nigripes Baly, Xanthop. (sp.) . 133
nigripes Jac., Endoceph. (sp.) . 276
nigripes Lef., Eroten. (sp.) . . 277
nigripes Lef., Neoiph. (sp.) . . 173
nigripes Phil., Psath. (syn.) . . 248
nigrita Baly, Chrysod. (sp.) . . 130
nigrita Wse., Agrost. (sp.) . . 162
nigritarsis Jac., Aleth. (sp.) . . 237
nigritarsis Jac., Chalcoph. (var.) 183
nigritarsis Jac., Euphr. (sp.) . . 191
nigritarsis Jac., Paria (sp.) . . 273
nigritarsis Lef., Colaspis (sp.) . 204
nigritarsis Lef., Corysthea (sp.) . 188
nigritarsis Lef., Eriph. (sp.) . . 176
nigritarsis Lef., Iphimeis (sp.) . 168
nigritoides Bech., Typoph. (var.) 269
nigritula Bech., Chalcoph. (var.) 184
nigritula Bech., Isolepr. (var.) . 154
nigritus Fabr., Typoph. (sp.) . 268
nigrofasciata Jac., Xanth. (sp.) . 249
nigrofemorata Bech., Chalcoph. (var.) 181
nigrofemorata Bech., Stereon. (sp.) 151
nigromaculata Lef., Neoiph. (var.) 173
nigronotata Lef., Paria (sp.) . . 273
nigrothoracica Bech., Neoiph. (sp.) 173
nigroviolaceus Jac., Hylax (sp.) . 166
nigroviride Blake, Metachr. (sp.) 251
nisotricollis Bech., Colaspoides (r.) 279
nitentula Bech., Antityp. (sp.) . 136
nitidicollis Baly, Lamprosph. (sp.) 141
nitidissimus Er., Hylax (var.) . 164
nitidulus Fabr., Typoph. (r.) . . 269
nitidus Baly, Eumolp. (sp.) . . 253
nixa Bech., Prion. (sp.) . . . 198
nobilis Lef., Typoph. (var.) . . 265
nobilitata Lef., Coyt. (sp.) . . . 194
nobilitatum Lef., Prom. (sp.) . 199
noctivaga Bech., Chalcoph. (sp.) . 183
nocturna Bech., Allocol. (syn.) . 190
noncincta Bech., Chalcoph. (var.) 177
nonfasciata Bech., Chalcoph. (var.) 178
noriae Bech., Maecol. (var.) . . 231
normalis Blake, Myochr. (sp.) . 259
notata Bech., Corumb. (var.) . . 153
notata Lef., Neoiph. (sp.) . . . 173
notaticeps Pic, Habroph. (sp.) . 246
notaticornis Lef., Maecol. (sp.) . 225
novemmaculatus Bech., Typoph. (var.) 265
novemstilatus Bech., Typoph. (var.) 265
novogranadensis Bech., Endoc. (sp.) 276
nucea Lef., Agrost. (sp.) . . . 162
oberthuri Jac., Chalcoph. (sp.) . 183
obesum Blake, Metachr. (sp.) . . 252
obliqua Bowd., Maecol. (sp.) . . 225
obliquata Bech., Paria (sp.) . . 273
obliquus Baly, Typoph. (r.) . . 269
obliterata Jac., Nodonota (sp.) . 148
oblonga Bohem., Nodonota (syn.) 148
oblongus Blanch., Psath. (var.) . 247
obscita Bech., Maecol. (var.) . . 228
obscura Bech., Neovian. (var.) . 235
obscura Fabr., Maecol. (sp.) . . 225
obscura Har., Isolepr. (sp.) . . 155
obscura Jac., Chalcoph. (sp.) . . 183
obscurata Bech., Antityp. (var.) . 135
obscurata Bech., Chalcoph. (var.) 182
obscurata Bech., Nor. (var.) . . 143
obscurata Bech., Perip. (var.) . 272
obscurior Bech., Phan. (var.) . . 277
obscuripennis Bech., Balya (var.) 163
obscuripes Bech., Hylax (var.) . 165
obsitus Lef., Rhabdopt. (sp.) . . 243
obsolescens Bech., Neoiph. (var.) 172
obsoleta Bech., Colaspis (var.) . 205
obsoleta Bech., Nor. (var.) . . 143
obsoletus Bech., Rhabdopt. (sp.) . 243
obtenta Bech., Neoiph. (sp.) . . 173
obversa Bech., Chalcoph. (sp.) . 183
ocañana Lef., Nodonota (sp.) . 148
ocañana Lef., Prion. (sp.) . . . 198
occidentalis Lin., Maecol. (sp.) . 226
occlusa Bech., Colaspis (var.) . 205
ocellata Lef., Neoiph. (sp.) . . 173

ochracea Wse., Parach. (sp.) . . 170
ochripes Jac., Therses (sp.) . . 192
octoguttata Oliv., Eriph. (sp.) . 176
octopunctatus Germ., Endoc. (sp.) 276
octosignata Baly, Colaspis (sp.) . 204
odetta Bech., Maecol. (r.) . . . 215
oedificatoria Bech., Chalcoph. (sp.) 183
offerta Bech., Maecol. (var.) . . 222
olaena Bech., Chrysod. (sp.) . . 130
olivacea Wse., Ledesm. (var.) . 138
olivicolor Bech., Parach. (syn.) . 170
olivieri Clav., Eumolp. (sp.) . . 253
olivieri Lef., Pygocol. (sp.) . . 214
omissa Bech., Isolepr. (var.) . . 155
omissus Lef., Euphr. (sp.) . . 191
omoplata Lef., Tymnes (sp.) . . 255
onca Bech., Maecol. (r.) . . . 228
onusta Bech., Maecol. (r.) . . . 222
opaca Jac., Nodonota (sp.) . . . 148
opacicollis Jac., Euphr. (sp.) . . 191
opacicollis Jac., Nodonota (sp.) . 148
opacicollis Lef., Chrysod. (sp.) . 130
opacicollis Lef., Lamprosph. (sp.) 141
opacus Bech., Pygom. (sp.) . . 281
opulenta Baly, Chalcoph. (sp.) . 183
opulenta Jac., Colaspoides (sp.) . 279
opulenta Lef., Chrysod. (sp.) . 131
oralis Bech., Rhadopt. (sp.) . . 243
ordinata Bech., Paria (var.) . . 273
ornata Baly, Neoiph. (sp.) . . . 173
ornata Germ., Maecol. (sp.) . . 226
ornata Jac., Callicol. (sp.) . . . 196
ornata Jac., Chrysod. (sp.) . . . 131
ornata Lef., Antityp. (sp.) . . . 136
ornata Monrós, Habroph. (sp.) . 246
ornaticollis Bech., Antityp. (sp.) . 136
ornaticollis Jac., Chrysod. (sp.) . 131
ornatipennis Jac., Maecol. (var.) 216
ornatum Jac., Metachr. (sp.) . . 252
ostrina Bech., Maecol. (r.) . . 227
oteroi Blake, Metachr. (sp.) . . 252
otileensis Bowd., Maecol. (sp.) . 226
ovata Jac., Nodonota (syn.) . . 148
ovatula Bech., Parach. (sp.) . . 170
ovoidea Bech., Nodonota (sp.) . 148
oxapampa Bech., Chalcoph. (sp.) 183
pallida Er., Stenom. (sp.) . . . 124
pallida Oliv., Eriph. (sp.) . . . 176
pallida Wse., Parach. (sp.) . . . 170
pallidula Bech., Antityp. (var.) . 134
pallidula Bohem., Colaspis (sp.) . 204
pallidus Bowd., Aleth. (sp.) . . 237
pallidus Jac., Euphr. (sp.) . . . 191
pallipes Blanch., Psath. (sp.) . . 247
pallipes Jac., Euphr. (sp.) . . . 191
pallipes Lef., Maecol. (sp.) . . 226
palmarensis Bech., Nodonota (sp.) 148
palumbina Er., Chalcoph. (sp.) . 183
panamensis Jac., Agrost. (sp.) . 162
panamensis Jac., Colaspis (sp.) . 204
pandora Bech., Schizon. (sp.) . 153
pantaria Bech., Maecol. (sp.) . . 226
panzoensis Bech., Maecol. (sp.) . 226
paradoxus Bech., Caudatom. (sp.) 154
paradoxus Jac., Typoph. (r.) . . 269
paraguayensis Jac., Chrysod. (sp.) 131
paraguayensis Jac., Endoc. (r.) . 276
paraguayensis Jac., Glypt. (sp.) . 261
parallela Bech., Colaspis (sp.) . 204
parellina Er., Freud. (sp.) . . . 233
parquerensis Blake, Chalcosic. (var.) 262
parsonsi Blake, Chalcosic. (sp.) . 263
partitus Bech., Endoc. (var.) . . 275
parumornata Bech., Neoiph. (var.) 172
parumpunctatus Bech., Aleth. (sp.) 237
parva Bech., Argoa (sp.) . . . 256
parvicollis Har., Chalcoph. (sp.) 183
parvinotata Bech., Chalcoph. (r.) 181
parvula Blake, Chalcosic. (sp.) . 263
parvula Jac., Nodonota (sp.) . . 149
parvula Lef., Chrysod. (sp.) . . 131
parvulus Lef., Microal. (sp.) . . 238
patagonicus Bohem, Jans. (sp.) . 263
paula Bech., Isolepr. (sp.) . . . 155
paulistana Bech., Nodocol. (sp.) . 152
paulus Blake, Myochr. (sp.) . . 259
pavonina Jac., Neoiph. (sp.) . . 173
pectoralis Lef., Coyt. (sp.) . . 195
pectoralis Lef., Maecol. (sp.) . . 226
pedator Bech., Maecol. (r.) . . 227
pedestris Bech., Clisith. (var.) . 161
pedestris Bech., Isolepr. (var.) . 155
pedestris Bech., Parach. (var.) . 170
pedestris Bech.: Typoph. (var.) . 265
pedestris Lef., Fidia (sp.) . . . 249
pellucens Bech., Chalcoph. (var.) 181
pellucidula Bech., Maecol. (var.) 227
penetrans Bech., Sterneur. (sp.) . 175
peninsulare Crotch, Metachr. (sp.) 252
peregrina Lef., Nodonota (sp.) . 149
pereirai Bech., Neoiph. (sp.) . . 174
perfidia Bech., Maecol. (sp.) . . 227
perichrysea Bech., Maecol. (sp.) . 227
periculosa Bech., Arist. (sp.) . . 151
perilampros Bech., Entomoch. (sp.) 240
perla Bech., Ischyr. (sp.) . . . 126
perplexa Jac., Allocol. (sp.) . . 190
perplexus Jac., Rhabdopt. (sp.) . 243
perturbata Wse., Maecol. (sp.) . 227
pertusa Lef., Coyt. (sp.) . . . 195
peruana Har., Chalcoph. (sp.) . 183
peruana Jac., Chrysod. (sp.) . . 131
peruana Jac., Colaspoides (sp.) . 279
peruana Jac., Frenais (sp.) . . 187
peruana Jac., Sternocol. (sp.) . 211
peruana Lef., Ischyr. (sp.) . . . 126
peruana Lef., Isolepr. (syn.) . . 155
peruanus Lef., Hylax (sp.) . . 166
peruensis Jac., Rhabdopt. (sp.) . 243
peruviana Bech., Corysth. (sp.) . 188
peruviana Bech., Jodasia (sp.) . 198

peruviana Bowd., Freud. (sp.) . 233
peruvianus Lef., Podox. (sp.) . . 213
petraeella Bech., Neoiph. (var.) . 173
phryna Bech., Nodonota (sp.) . . 149
phylis Bech., Maecol. (r.) . . . 227
physipyga Bech., Deuteron. (sp.) 152
piceipes Bech., Vian. (var.) . . 235
piceometallica Bech., Entrer. (var.) 271
piceonigra Bech., Paria (var.) . 273
piceum Blake, Metachr. (sp.) . . 252
picimanus Lef., Typoph. (sp.) . 270
picipes Bech., Iphimeis (var.) . 168
picipes Jac., Rhabdopt. (syn.) . 242
picitarsis Lef., Talurus (sp.) . . 244
picta Jac., Chalcoph. (sp.) . . . 183
picta Jac., Paria (sp.) 273
picta Lef., Maecol. (var.) . . . 216
picta Perty, Balya (sp.) 163
pictella Bech., Maecol. (var.) . . 216
picturata Lef., Neoiph. (sp.) . . 174
picturata Monr., Habroph. (sp.) . 246
pilosa Lap., Brevicol. (sp.) . . 245
pilosa Lef., Chrysod. (sp.) . . . 131
placida Jac., Nodonota (sp.) . . 149
placidula Bech., Colaspoides (sp.) 279
placitus Bech., Typoph. (var.) . 265
plagata Bech., Ruff. (var.). . . 239
plagiata Jac., Fidia (syn.) . . . 248
plagiata Lef., Colaspis (sp.) . . 204
plagiata Lef., Fidia (sp.) . . . 249
plagiata Lef., Neoiph. (sp.) . . 174
plagiatus Lef., Hylax (sp.) . . . 166
plana Blake, Chalcosic. (sp.) . . 263
platylonchus Blake, Myochr. (sp.) 259
plaumanni Bech., Freud. (sp.) . 233
plaumanni Bech., Stereonoda (sp.) 151
pleuralis Weise, Maecol. (sp.) . 227
plicatula Jac., Maecol. (sp.) . . 227
plicipennis Germ., Parach. (sp.) . 170
plumbea Jac., Antityp. (sp.) . . 136
plumbea Jac., Nodonota (sp.) . . 149
podoxena Bech., Vian. (sp.) . . 235
podtianguini Bech., Chrysod. (sp.) 131
pohli Bech., Caryon. (sp.) . . . 143
pohli Bech., Corysth. (sp.) . . . 188
pohli Bech., Coyt. (sp.) 195
pohli Bech., Parach. (sp.) . . . 170
pohli Bech., Vian. (sp.) 235
polygrapha Bech., Maecol. (var.) 216
porcata Germ., Colaspis (sp.) . . 204
porcaticolor Bech., Chalcoph. (sp.) 183
porosa Germ., Lepronota (sp.) . 157
porosa Jac., Freud. (sp.) . . . 233
porteri Brèth., Ernop. (sp.) . . 264
portoalegrensis Bech., Maecol. (r.) 224
portoricensis Blake, Myochr. (sp.) 259
porulosus Bech., Podox. (sp.) . 213
praestans Bech., Chrysod. (sp.) . 131
prasina Lef., Maecol. (sp.) . . 227
prasinus Baly, Eumolp. (syn.) . 254
prasinus Er., Eumolp. (sp.) . . 254
pretiosa Baly, Colaspis (sp.) . . 204
problematica Bech., Colaspis (sp.) 204
procerula Lef., Maecol. (var.) . 224
profligata Bech., Paria (var.) . . 273
progressa Bech., Neoiph. (sp.) . 174
progressa Bech., Parach. (sp.) . 170
proligens Bech., Freud. (sp.) . . 233
prolixus Lef., Aleth. (sp.) . . . 237
pronuba Bech., Neoiph. (var.) . 174
propinqua Lef., Maecol. (sp.) . . 227
propinqua Lef., Nodonota (sp.) . 149
proteus Bech., Maecol. (sp.) . . 227
proxima Klug, Costal. (syn.) . . 171
pruinosa Lef., Maecol. (syn.) . . 216
prunicea Bech., Maecol. (var.) . 229
pseudoachardi Bech., Maecol. (r.) 214
pseudoaerea Bech., Lepronota (var.) 156
pseudobogotana Bech., Chalcoph. (var.) 186
pseudocompta Bech., Maecol. (r.) 228
pseudoconnexa Bech., Colaspis (var.) 205
pseudocyanea Bech., Chalcoph. (var.) 179
pseudofulgurans Bech., Chrysod. (var.) 128
pseudogeminata Bech., Maecol. (sp.) 228
pseudogrammica Bech., Chalcoph. (var.) 180
pseudihumeralis Bech., Isolepr. (var.) 155
pseudolacordairei Bech., Maecol. (var.) 219
pseudopruinosa Bech., Maecol. (sp.) 228
pseudopulchella Bech., Maecol. (r.) 228
pseudosilacea Bech., Maecol. (var.) 214
pseudoviolaceus Bech., Hylax (sp.) 166
pseudowillinki Bech., Maecol. (var.) 214
pubescens Jac., Chrysod. (sp.) . 131
pubescens Lef., Lepronota (var.) 157
pubicollis Jac., Agrost. (sp.) . . 162
pubicollis Jac., Aleth. (sp.) . . 237
puertocabellensis Bech., Maecol. (r.) 231
puertoricensis Blake, Aleth. (sp.) 237
pulchella Baly, Colaspis (syn.) . 202
pulchella Lef., Maecol. (sp.) . . 228
pulchra Baly, Antityp. (sp.) . . 136
pulvinosa Blanch., Dict. (sp.) . 260
pumilio Lef., Maecol. (sp.) . . 229
punctatissima Jac., Chalcoph. (sp.) 183
punctatissimus Bech., Rhabdopt. (sp.) 243
punctatissimus Bech., Typoph. (r.) 270
punctatostriata Lef., Chrysod. (sp.) 131
punctatosulcatus Lef., Rhabdopt. (sp.) 243

puncticolle Suffr., Metachr. (syn.) 251
puncticollis Jac., Hylax (sp.) . . 166
puncticollis Lef., Chalcoph. (sp.) 183
punctifer Bech., Aleth. (sp.) . . 238
punctigera Wse., Maecol. (sp.) . 229
punctipennis Bowd., Maecol. (sp.) 229
punensis Bech., Chalcoph. (sp.) . 183
pura Bech., Antityp. (var.) . . 134
pura Bech., Chalcoph. (var.) . . 186
purpurea Bech., Vian. (var.) . . 235
purpurea Har., Chrysod. (sp.) . 131
purpureicollis Jac., Chrysod. (sp.) 131
purpureoinduta Bech., Maecol. (var.) 218
purpureosericea Bech., Nodonota (sp.) 144
purpureoviolaceus Bech., Hylax (var.) 165
purpurescens Bech., Chalcoph. (var.) 184
purpureus Lef., Lyral. (sp.) . . 239
purpurita Bech., Chalcoph. (var.) 184
purulensis Jac., Typoh. (sp.) . . 270
pusilla Jac., Chrysod. (sp.) . . 131
pusilla Lef., Antityp. (sp.) . . . 136
pusilla Lef., 1884, Maecol. (r.) . 222
pusilla Lef., 1888, Maecol (syn.) 226
pusillus Lef., Typoph. (sp.) . . 270
pustulata Har., Nodonota (sp.) . 149
pygmaeus Lef., Typoph. (sp.) . 270
pygodonta Bech., Coyt. (sp.) . . 196
quadricostata Jac., Chalcoph. (sp.) 183
quadridentata Phil., Dict. (sp.) . 260
quadrifoveata Bowd., Maecol. (sp.) 229
quadrimaculata Bech., Chalcoph. (var.) 182
quadrimaculata Jac., Antityp. (sp.) 136
quadrimaculata Jac., Balya (syn.) 163
quadrimaculata Oliv., Colaspis (sp.) 204
quadrimaculatum Jac., Metachr. (sp.) 252
quatrimaculatus Bech. Podox. (sp.) 218
quadrinotata Marsh., Colaspis (sp.) 204
quadrioculatus Bech., Endoc. (var.) 275
quadriplagiata Jac., Colaspoides (sp.) 279
quadriplagiatus Jac., Hylax (sp.) 166
quadriplagiatus Jac., Typoph. (sp.) 270
quadripunctata Bech., Balya (var.) 163
quadripunctatus Lef., Endoceph. (sp.) 276
quadrisignata Bech., Chalcoph. (var.) 182
quatuordecimcostata Lef., Sternocol. (sp.) 212
quebracha Bech., Maecol. (r.) . 222
querula Bech., Chrysod. (sp.) . 131
quinquemaculatus Er., Typoph. (sp.) 270
quinquepustulata Baly, Antityp. (sp.) 136
radioni Bech., Colaspis (sp.) . . 204
rectilineata Marsh., Eriph. (sp.) . 176
reducta Bech., Balya (var.) . . 163
reflexomicans Bech., Maecol. (sp.) 229
regina Bech., Lamprosph. (sp.) . 141
regressa Bech., Parach. (var.) . 170
regulare Jac., Metachr. (sp.) . . 252
reitteri Bech., Eurys. (sp.) . . . 161
repetita Bech., Parach. (var.) . 170
repetitissima Bech., Maecol. (var.) 219
repetitus Bech., Typoph. (var.) . 269
reticulata Jac., Lepronida (sp.) . 139
reticulata Lef., Chrysod. (sp.) . 131
reticulata Lef., Colaspoides (sp.) 279
retiferus Baly, Endosch. (sp.) . . 200
retracta Bech., Maecol. (sp.) . . 229
rhabdopteroides Bech., Fract. (sp.) 234
rhabdotus Blake, Myochr. (sp.) . 259
richteri Bech., Colaspis (sp.) . . 205
robusta Pic, Habroph. (sp.) . . 246
robustus Horn, Eumolp. (syn.) . 254
robustus Jac., Auran. (sp.) . . 257
romani Wse., Chalcoph. (sp.) . 183
romani Wse., Hylax (sp.) . . . 167
romani Wse., Maecol. (sp.) . . 229
rosae Bryant, Metachr. (sp.) . . 252
rosenbergi Bowd., Rhabdopt. (sp.) 243
roseometallica Bech., Prion. (sp.) 198
roseovittata Bech., Colaspis (sp.) 205
rotunda Blake, Chylcosic. (sp.) . 263
rubeola Bech., Antityp. (sp.) . . 136
rudis Bech., Typoph. (var.) . . 265
rufa Ws., Allocol. (sp.) 190
rufescens Oliv., Endoc. (syn.) . 275
rufescula Bech., Herm. (var.) . 234
ruffoi Bech., Aleth. (sp.) . . . 238
ruficeps Baly, Antityp. (sp.) . . 136
ruficollis Baly, Typoph. (var.) . 265
ruficollis Brèth., Psath. (var.) . 247
ruficollis Fabr., Chalcoph. (sp.) . 183
ruficollis Lef., Corysth. (sp.) . . 188
ruficollis Lef., Phan. (sp.) . . 277
ruficollis Lef., Podox. (sp.) . . 213
ruficornis Bech., Chrysod. (var.) 129
ruficornis Lef., Nodonota (sp.) . 149
ruficoxis Bech., Leprocol. (sp.) . 159
ruficrus Germ., Chalcoph. (sp.) . 183
rufimanus Lef., Hylax (sp.) . . 167
rufimanus Lef., Podox. (sp.) . . 213
rufimembris Bech., Herm. (var.) 234
rufinus Lef., Eurys. (sp.) . . . 161
rufipennis Baly, Meroda (sp.) . 264
rufipennis Jac., Chalcoph. (sp.) . 183
rufipes Bech., Endoc. (var.) . . 276
rufipes Bech., Neov. (var.) . . 235
rufipes Chap., Lamprosph. (sp.) 141
rufipes Jac., Maecol. (sp.) . . . 229
rufipes Lef., Nodonota (sp.) . . 149
rufipes Lef., Parach. (syn.) . . 171

rufipes Lef., Sterneur. (var.) . 175
rufipes Lef., Typoph. (sp.) . . 270
rufitarsis Bech., Ischyr. (sp.) . 126
rufitarsis Lef., Colaspoides (sp.) ???
rufiventris Er., Lamprosph. (sp.) 141
rufobasalis Bech., Typoph. (var.) 269
rufofemorata Lef., Nodocol. (var.) 153
rufofemoratus Bech., Podox. (var.) 213
rufolimbata Jac., Adorea (syn.) . 211
rufotestacea Bech., Parach. (sp.) 170
rufotestaceus Lef., Hylax (sp.) . 167
rufovittata Marsh., Eriph. (sp.) 176
rufula Bech., Isolepr. (var.) . . 155
rufula Wse., Nodonota (sp.) . . 149
rufus Jac., Typoph. (var.) . . 269
rufus Phil., Psath. (syn.) . . . 247
rugata Baly, Trichoch. (sp.) . . 264
rugicollis Lef., Iphimeis (sp.) . 168
rugifera Wse., Maecol. (sp.) . . 229
rugipennis Jac., Coyt. (sp.) . . 194
rugosa Germ., Maecol. (sp.) . . 229
rugosa Jac., Colaspis (sp.) . . . 205
rugosus Jac., Euphr. (sp.) . . 191
rugosus Jac., Talurus (sp.) . . 244
rugulosa Bech., Antityp. (var.) . 136
rugulosa Bech., Nodocol. (sp.) . 153
rugulosa Lef., Argoa (sp.) . . 256
rugulosa Lef., Corysth. (sp.) . 188
rugulosa Lef., Maecol. (sp.) . . 229
rugulosus Lef., Hylax (sp.) . . 167
rustica Bohem., Maecol. (sp.) . 229
rutilans Lef., Hylax (sp.) . . 167
sachtlebeni Bech., Lepronota (sp.) 157
sallei Baly, Myochr. (sp.) . . 259
sallei Lef., Fidia (sp.) 249
sallei Lef., Promec. (sp.) . . . 200
salvini Jac., Prion. (sp.) . . . 198
salvini Jac., Talurus (sp.) . . . 244
sanguinea Fauv., Antityp. (sp.) . 137
sanguinea Har., Eriph. (sp.) . . 176
sanguinea Lef., Colaspis (sp.) . . 205
sanguinicollis Lef., Typoph. (var.) 266
sanguinolentum Lef., Promec. (sp.) 200
sanjoseana Bech., Maecol. (sp.) . 229
santarema Bech., Corysth. (sp.) . 189
santoamarensis Bech., Maecol. (r.) 229
saphyrina Bech., Col. (var.) . . 202
sapucayensis Blake, Myochr. (sp.) 260
sarta Bech., Neoiph. (sp.) . . . 174
saudensis Bech., Parach. (sp.) . . 171
scabrosus Lef., Rhabdopt. (sp.) . 243
scaeva Bech., Neoiph. (var.) . . 173
scapularis Lef., Chalcoph. (sp.) . 184
scheerpeltzi Bech., Typoph. (sp.) 270
schwarzi Blake, Metachr. (sp.) . 252
scintillans Bech., Coyt. (sp.) . . 196
scitillaris Baly, Antityp. (sp.) . 137
scintillifera Bech., Maecol. (sp.) . 230
sculpta Jac., Maecol. (r.) . . . 229
sculptissima Bech., Maecol. (r.) . 224
sculptithorax Bech., Nodonota (r.) 149
scutellare Lef., Promec. (sp.) . 200
scutellaris Lef., Nodonota (sp.) . 149
secundaria Bech., Nodonota (sp.) 149
sedula Bech., Maecol. (r.) . . 231
segnis Weise, Antityp. (var.) . . 137
selenaria Bech., Nodonota (sp.) . 149
semiaurata Klug, Chrysod. (sp.) . 131
semicostata Blake, Chalcosic. (sp.) 263
semicostata Lef., Nodonota (sp.) . 149
semicostatus Blake, Aleth. (sp.) . 238
semicostulata Bech., Chalcoph. (sp.) 184
semicyanea Bech., Maecol. (var.) 232
semidistincta Bech., Maecol. (r.) . 222
semifulvus Jac., Rhabdopt. (r.) . 243
seminigra Har., Chalcoph. (sp.) . 184
seminigra Jac., Otilea (sp.) . . 187
seminigra Lef., Nodonota (sp.) . 149
seminormalis Bech., Maecol. (var.) 222
semiocclusa Bech., Colaspis (sp.) 205
semipurpurea Jac., Antityp. (sp.) 137
semireductus Bech., Typoph. (var.) 270
semirufa Jac., Chalcoph. (sp.) . 184
semirugosus Jac., Euphr. (sp.) . 191
semisericea Bech., Parach. (sp.) . 171
semiviridis Jac., Aleth. (sp.) . . 238
semivittata Bech., Corumb. (var.) 153
senilis Blake, Chalcosic. (sp.) . . 263
separatus Baly, Eumolp. (sp.) . 254
septella Bech., Antityp. (sp.) . . 137
septentrionalis Blake, Chalcosic. (var.) 262
serena Bech., Neoiph. (sp.) . . 174
sericea Jac., Allocol. (sp.) . . . 190
sericeipennis Bech., Chalcoph. (sp.) 185
sericeus Bech., Typoph. (sp.) . . 270
sericeus Chap., Agbalus (sp.) . . 160
sericeus Lef., Entomoch. (sp.) . 240
sermonis Bech., Chalcoph. (sp.) . 185
serratipes Lef., Acanth. (sp.) . 193
servula Lef., Chalcoph. (sp.) . . 185
servula Lef., Chrysod. (sp.) . . 132
sexnotata Bech., Balya (var.) . . 163
sexnotatus Bech., Typoph. (var.) 266
signata Lef., Colaspis (sp.) . . 205
signata Lef., Paria (sp.) . . . 273
signata Wse., Maecol. (var.) . . 216
signata Wse., Parach. (sp.) . . 171
signatithorax Bech., Neoiph. (var.) 174
signifex Bech., Chalcoph. (var.) . 185
silacea Bech., Maecol. (var.) . . 214
similis Bech., Lamprosph. (sp.) . 141
similis Bowd., Herm. (sp.) . . 234
similis Bowd., Rhabdopt. (sp.) . 243
simoni Lef., Nodonota (sp.) . . 149
simplex Jac., Chalcoph. (sp.) . 185
simplex Jac., Euphr. (sp.) . . . 191
simplex Lef., Typoph. (sp.) . . 270
simplex Monr., Habroph. (sp.) . 246
simplex Wse., Maecol. (sp.) . . 230

simplicepicta Bech., Maecol. (var.) 216
simplicicolor Bech., Nor. (var.) . 143
simplicicornis Bech., Chalcoph. (r.) 181
simplicipes Bech., Maecol. (sp.) . 230
simpliciventris Bech., Podox. (sp.) 213
simplocarina Bech., Chrysod. (sp.) 132
singularis Lef., Lepronota (sp.) . 157
singularis Lef., Nodonota (sp.) . 149
sinuata Lef., Nodonota (sp.) . . 149
smaragdina Lef., Colaspoides (sp.) 280
smaragdula Bech., Parach. (var.) 170
smaragdula Oliv., Maecol. (sp.) . 230
sophiae Kolbe, Eumolp. (sp.) . . 254
sordidum Suffr., Metachr. (sp.) . 252
soror Weise, Maecol. (sp.) . . 230
spadiceus Lef., Typoph. (sp.) . . 271
sparsicolor Bech., Antityp. (var.) 135
speciosa Lef., Adorea (sp.) . . 211
speciosa Lef., Maecol. (sp.) . . 230
speciosa Wse., Iphimeis (sp.) . . 168
speciosus Baly, Eumolp. (sp.) . 254
spectrum Bech., Chalcoph. (var.) 186
specularis Baly, Antityp. (sp.) . 137
sphaerophthalma Bech., Allocol. (sp.) 190
spilotus Baly, Endoc. (sp.) . . . 276
spinipes Blake, Myochr. (sp.) . 260
spinipes Latr., Hylax (sp.) . . 167
spinulosa Lef., Nodonota (sp.) . 150
splendens Bech., Lepronota (var.) 157
splendens Bech., Sterneur. (var.) 175
splendicans Bech., Ischyr. (sp.) . 126
splendida Jac., Adorea (sp.) . . 211
splendida Phil., Oyarz. (sp.) . . 124
spurcaticornis Er., Maecol. (sp.) 230
spuria Lef., Fidia (sp.) . . . 250
steinheili Lef., Argoa (sp.) . . 256
steinheili Lef., Typoph. (sp.) . . 271
stenocara Bech., Chalcoph. (sp.) . 185
stenomorphus Blake, Myochr. (sp.) 260
stenopoda Bech., Maecol. (sp.) . 230
stereomorpha Bech., Chalcoph. (sp.) 185
stigmula Lef., Paria (sp.) . . . 273
stöckleini Bech., Chalcoph. (r.) . 178
štorkáni Bech., Chalcoph. (sp.) . 185
štorkáni Bech., Typoph. (var.) . 270
straeleni Bech., Allocol. (sp.) . . 190
strangulata Bech., Nodonota (sp.) 150
striata Jac., Lepronida (sp.) . . 139
striata Suffr., Phan. (sp.) . . . 277
striatopilosa Lef., Isolepr. (sp.) . 155
striatulus Lef., Aleth. (sp.) . . 238
stricte Bech., Chalcoph. (var.) . 185
strigata Lef., Maecol. (sp.) . . 230
strigatipennis Lef., Coyt. (sp.) . 194
strigatus Lef., Hylax (sp.) . . . 167
strigicollis Jac., Hylax (sp.) . . 167
strigicollis Jac., Phan. (sp.) . . 277
strigosa Lef., Coyt. (sp.) . . . 196
strongyliodes Bech., Adorea (sp.) 211
sturmi Lef., Typoph. (var.) . . 268
suavis Har., Chalcoph. (sp.) . . 185
subacuta Bech., Maecol. (sp.) . . 230
subaenea Jac., Maecol. (sp.) . . 230
subaenea Jac., Nodonota (sp.) . 150
subaenea Jac., Perip. (var.) . . 272
subaenea Wse., Corysth. (sp.) . 189
subangulata Lef., Nodonota (sp.) 150
subaurata Bech., Chrysod. (var.) 128
subbrunneus Jac., Typoph. (sp.) . 271
subcircularis Bech., Parach. (sp.) 171
subcostata Jac., Antityp. (sp.) . 137
subcostata Jac., Chrysod. (sp.) . 132
subcostata Jac., Maecol. (sp.) . 230
subcostatus Jac., Hylax (syn.) . 164
subcostatus Lef., Agrianes (sp.) . 158
subcostatus Lef., Eumolp. (sp.) . 254
subcylindrica Jac., Nodonota (sp.) 150
subelongatus Bech., Rhabdopt. (sp.) 243
subfastuosa Bech., Maecol. (var.) 226
submersa Bech., Maecol. (sp.) . . 230
submetallica Jac., Allocol. (sp.) . 190
submetallica Jac., Antityp. (sp.) . 137
submucronata Bech., Nyct. (sp.) . 127
subnitida Bech., Freud. (r.) . . 233
subopaca Bech., Freud. (r.) . . 234
subornata Bech., Neoiph. (var.) . 172
subrecta Bech., Coyt. (sp.) . . . 196
subrufula Bech., Chalcoph. (var.) 179
subrugosa Bech., Chalcoph. (r.) . 186
subsericea Bech., Chrysod. (sp.) . 132
subtilis Wse., Maecol. (r.) . . 226
subunicolor Bech., Parach. (sp.) . 171
subviolacea Bech., Parach. (syn.) 170
suffriani Clav., Metachr. (sp.) . 252
suffriani Har., Endoc. (sp.) . . 276
suffriani Wse., Maecol. (sp.) . . 230
sulcata Lef., Leprocol. (sp.) . . 159
sulcaticeps Bech., Parach. (sp.) . 171
sulcifrons Fairm., Horn. (sp.) . 124
sulcifrons Har., Chrysod. (sp.) . 132
sulcipennis Bowd., Rhabdopt. (sp.) 243
sulcogemmata Lef., Leprocol. (sp.) 159
sulphuripes Lef., Maecol. (sp.) . 231
sumptuosa Fabr., Lamprophaes (syn.) 175
sumptuosus Baly, Lamprosph. (sp.) 141
supranotata Bech., Paria (var.) . 273
supraviolacea Bech., Chrysod. (var.) 130
supraviolacea Bech., Maecol. (var.) 222
supervisoria Bech., Chalcoph. (sp.) 185
surinamensis Bech., Hylax (syn.) 164
surinamensis Fabr., Eumolp. (sp.) 254
surrubrensis Bech., Maecol. (sp.) 231
suspiciosa Bech., Agrost. (syn.) . 162
suspiciosus Bech., Entom. (sp.) . 240
suturale Jac., Promec. (sp.) . . 200
suturale Suffr., Metachr. (syn.) . 252

suturalis Bech., Isolepr. (var.) . 155
suturalis Jac., Chalcoph. (sp.) . 185
suturalis Lef., Costal. (sp.) . . 172
suturalis Lef., Deuteron. (sp.) . 152
suturalis Wse., Parach. (sp.) . . 171
suturata Bech., Balya (var.) . . 163
suturata Bech., Isolepr. (var.) . 155
syagroides Bech., Typoph. (var.) 266
sylvana Bech., Nodonota (sp.) . 150
tabacilla Bech., Maecol. (sp.) . . 231
taracuensis Bech., Antitypona (var.) 137
tarsalis Baly, Lepronida (sp.) . 139
tarsalis Jac., Otilea (sp.) . . . 187
tarsalis Lef., Chrysod. (sp.) . . 132
tarsalis Lef., Hylax (sp.) . . . 167
tarsalis Lef., Typoph. (sp.) . . 271
tarsata Baly, Antityp. (sp.) . . 137
tarsata Baly, Colaspis (sp.) . . 205
tarsata Clav., Antityp. (syn.) . . 134
tarsata Jac., Nodonota (sp.) . . 150
tarsata Lef., Nodocol. (sp.) . . 153
tarsatus Bowd., Rhabdopt. (sp.) . 243
taylori Bech., Allocol. (sp.) . . 190
taylori Bech., Maecol. (sp.) . . 231
tejucana Marsh., Colaspis (sp.) . 205
tempestiva Bech., Neoiph. (sp.) . 174
tenebrosus Jac., Hylax (sp.) . . 167
tenuenotata Bech., Colaspis (sp.) 205
tenuepunctata Bech., Prion. (r.) . 197
tenuesculpta Bech., Maecol. (r.) . 215
teres Blake, Chalcosic. (sp.) . . 263
terminalis Har., Chalcoph. (sp.) . 185
terminata Jac., Parach. (sp.) . . 171
terrosa Phil., Dict. (sp.) . . . 260
tessellatus Blanch., Psath. (syn.) . 248
tessulata Germ., Lepronota (sp.) 157
testacea Fabr., Colaspis (sp.) . . 205
testaceipes Bech., Parach. (var.) . 169
testaceolus Bech., Typoph. (var.) 268
testaceus Blanch., Psath. (var.) . 248
tetradactyla Monr., Crows. (sp.) . 245
tetragrapha Bech., Colaspis (var.) 201
tetrasticta Marsh., Colaspis (sp.) 205
theobromae Bech., Agrost. (sp.) . 162
theobromae Bech., Coyt. (sp.) . 196
theobromae Bech., Diacol. (sp.) . 212
theobromae Bryant, Nodonota (sp.) 150
thoracica Bech., Schizon. (var.) . 153
thoracica Jac., Colaspis (syn.) . 206
thoracica Jac., Nyct. (sp.) . . . 127
thoracica Jac., Spinth. (sp.) . . 127
thoracicus Jac., Rhabdopt. (sp.) . 243
tibialis Chap., Argoa (sp.) . . . 256
tibialis Germ., Colaspoides (sp.) . 280
tibialis Jac., Endoc. (sp.) . . . 276
tibialis Jac., Fidia (sp.) 250
tibialis Jac., Myochr. (sp.) . . 260
tibialis Jac., Paria (sp.) . . . 273
tibialis Lef., Caryon. (sp.) . . . 143
tibialis Lef., Chrysod. (sp.) . . 132
tibialis Lef., Colaspoides (syn.) . 280
tibialis Lef., Habroph. (sp.) . . 246
tibialis Lef., Maecol. (sp.) . . . 231
tibialis Lef., Typoph. (sp.) . . 271
tibiella Bech., Colaspoides (sp.) . 280
tibiella Bech., Rhabdocol. (sp.) . 236
tincta Bech., Chalcoph. (var.) . 185
tinctella Bech., Antityp. (var.) . 136
tingomariana Bech., Isolepr. (var.) 155
tingomarianus Bech., Rhabdopt. (var.) 244
tippmanni Bech., Chalcoph. (sp.) 185
tippmanni Bech., Podocol. (sp.) . 214
tornatus Bech., Podox. (sp.) . . 213
tortuensis Blake, Aleth. (sp.) . . 238
tosticornis Bech., Chalcoph. (sp.) 185
tostipes Bech., Maecol. (var.) . 222
townsendi Bowd., Maecol. (sp.) . 231
transversofasciata Bech., Chalcoph. (var.) 180
tributus Bech., Typoph. (var.) . 267
tricharthrum Blake, Metachr. (sp.) 252
trichopyga Bech., Maecol. (sp.) . 231
tricolor Fabr., Tymnes (sp.) . . 255
tricolor Fauv., Parach. (sp.) . . 171
tricolor Perty, Colaspis (sp.) . . 205
tricostulata Lef., Nodonota (sp.) 150
tridentata Jac., Colaspis (sp.) . . 206
trigonomera Lef., Suster. (sp.) . 281
trinidadensis Bech., Chrysod. (sp.) 132
tristicula Bech., Chalcoph. (var.) 184
trivialis Bohem., Maecol. (syn.) . 215
troglodytes Lef., Podox. (sp.) . 213
truncata Blake, Chalcosic. (sp.) . 263
tuberculata Bech., Nodocol. (sp.) 153
tuberculata Jac., Lepronida (sp.) 139
tuberculata Lef., Lepronota (sp.) 157
tuberculata Lef., Nodonota (sp.) 150
tuberculatus Lef., Rhabdopt. (sp.) 243
tuberculifer Bech., Microal. (sp.) 238
tuberculifer Lef., Aleth. (sp.) . 238
tuberculosa Baly, Lepronida (sp.) 139
tuberosa Jac., Xanth. (sp.) . . 249
tucumanensis Bowd., Maecol. (sp.) 231
tumultuosa Bech., Neoiph. (var.) 174
turialbana Bech., Colaspoides (sp.) 280
turquinensis Blake, Aleth. (sp.) . 238
uberaba Bech., Vian. (sp.) . . . 235
ultima Bech., Maecol. (var.) . . 227
umbrata Lef., Entrer. (sp.) . . 271
umbratissima Bech., Chalcoph. (var.) 186
umbrina Bech., Neov. (var.) . . 235
umbrosus Jac., Euphr. (sp.) . . 191
unicolor Bech., Nor. (var.) . . 143
unicolor Blanch., Psath. (sp.) . . 248
unicolor Jac., Colaspoides (sp.) . 280
unicolor Lef., Antityp. (var.) . 134
unicolor Oliv., Maecol. (sp.) . . 231
unicostata Jac., Nodonota (sp.) . 150
unifasciata Jac., Chalcoph. (sp.) . 185
uniformis Bech., Balya (var.) . . 163

uniformis Bech., Freud. (var.) . 232
uniformis Jac., Chalcoph. (var.) . 185
unimaculata Baly, Eriph. (sp.) . 176
unipunctata Oliv., Eriph. (sp.) . 176
unipunctatus Bech., Typoph. (var.) 266
unistriata Jac., Fidia (sp.) . . . 250
unituberculata Bech., Neoiph. (sp.) 174
univestis Bech., Paria (var.) . . 273
univestis Bech., Ruff. (var.) . . 239
urbana Bech., Maecol. (r.) . . . 227
ustulata Lef., Sternocol. (sp.) . 212
ustus Bech., Typoph. (var.) . . 269
uytenboogaarti Bech., Maecol. (r.) 215
vagabundus Lef., Aleth. (sp.) . 238
valdiviana Phil., Paraul. (sp.) . 263
valdivianus Phil., Psath. (syn.) . 248
validicornis Chap., Agrianes (sp.) 158
validicornis Lef., Colaspis (sp.) . 206
varia Er., Habroph. (sp.) . . . 247
varia Lef., Maecol. (sp.) . . . 231
variabile Jac., Metachr. (sp.) . . 252
variabilis Bech., Podox. (sp.) . . 213
variabilis Fabr., Typoph. (sp.) . 271
variabilis Jac., Aleth. (sp.) . . . 238
variabilis Jac., Antityp. (sp.) . . 137
variabilis Jac., Neoiph. (sp.) . . 174
variabilis Jac., Typoph. (sp.) . . 271
variabilis Lef., Nor. (sp.) . . . 143
varians Bech., Parach. (sp.) . . 171
varians Bech., Vian. (sp.) . . . 235
varicolor Bech., Nodonota (r.) . 149
varicolor Jac., Lyral. (sp.) . . . 239
varicolor Lef., Colaspoides (sp.) . 280
varicornis Jac., Euphr. (sp.) . . 191
varicornis Suffr., Phan. (sp.) . . 277
varicornis Wse., Maecol. (var.) . 215
varicornis Wse., Nodonota (sp.) . 150
variegatus Blanch., Psath. (sp.) . 248
variolosa Har., Lepronota (sp.) . 158
variolosa Jac., Colaspis (sp.) . . 206
varipennis Jac., Euphr. (sp.) . . 191
velutina Lef., Isolepr. (sp.) . . 155
venezuelae Jac., Maecol. (r.) . . 222
venezuelense Bech., Metachr. (sp.) 252
venezuelensis Jac., Nodonota (sp.) 150
venezuelensis Jac., Rhabdopt. (sp.) 244
ventralis Bech., Antityp. (sp.) . 137
venusta Lef., Antityp. (sp.) . . 137
venustula Lef., Nodonota (sp.) . 150
verecunda Har., Chalcoph. (var.) 184
verrucosa Jac., Wittm. (syn.) . 160
verrucosa Lef., Lepronota (sp.) . 158
versicolor Har., Chalcoph. (sp.) . 185
versicolor Lef., Agrianes (sp.) . 158
versicolor Lef., Chrysod. (sp.) . 132
versutus Lef., Rhabdopt. (sp.) . 244
versutus Lef., Typoph. (var.) . 269
verticalis Bech., Chalcoph. (sp.) . 186
verticalis Chap., Tymnes (syn.) . 256
vestigalis Bech., Chalcoph. (var.) 180
vianai Bech., Colaspis (sp.) . . 206
vianai Bech., Hylax (r.) . . . 165
vicina Har., Lepronota (var.) . . 156
vicina Jac., Chrysod. (sp.) . . 132
vicina Lef., Eriph. (sp.) . . . 176
vieta Bech., Maecol. (sp.) . . . 231
villaricensis Bech., Isolepr. (sp.) . 156
villosa Blake, Chalcosic. (sp.) . 263
villosa Bryant, Brevicol. (sp.) . 245
violacea Bech., Vian. (var.) . . 235
violacea Jac., Spinth. (sp.) . . 127
violacea Lef., Freud. (sp.) . . 233
violaceipennis Har., Chalcoph. (var.) 182
violaceipennis Jac., Nodonota (sp.) 150
violaceocyanea Bech., Herm. (var.) 234
violaceomicans Bech., Podox. (sp.) 213
violaceus Bech., Plast. (var.) . . 125
violaceus Jac., Hylax (r.) . . . 164
violaceus Jac., Hylax (syn.) . . 166
violena Bech., Colaspis (sp.) . . 206
violetta Bech., Maecol. (sp.) . . 231
virens Bech., Lamprosph. (sp.) . 141
virescens Bech., Antityp. (var.) . 135
virescens Er., Rhabdopt. (sp.) . 243
virgulata Lef., Nodonota (sp.) . 150
viridana Bech., Herm. (var.) . . 234
viride Jac., Promec. (sp.) . . . 200
viridiaenea Bech., Nodonota (sp.) 145
viridiaeneus Lef., Agrianes (sp.) . 159
viridibasalis Jac., Chalcoph. (sp.) 186
viridicatus Bech., Sterneur. (sp.) 175
viridiceps Bech., Chrysod. (sp.) . 132
viridicoeruleus Bech., Sterneur. (var.) 175
viridicollis Bowd., Maecol. (sp.) . 232
viridicollis Jac., Colaspoides (p.) 280
viridicollis Jac., Habroph. (sp.) . 247
viridicornis Lef., Colaspoides (sp.) 280
viridicyaneus Crotch, Typoph. (r.) 270
viridilimbata Lef., Colaspis (sp.) 206
viridipennis Germ., Chalcoph. (sp.) 186
viridipes Lef., Freud. (sp.) . . 234
viridipunctata Jac., Maecol. (sp.) 232
viridis Bech., Vian. (var.) . . . 236
viridis Bowd., Hylax (sp.) . . . 167
viridis Fabr., Tymnes (syn.) . . 256
viridis Jac., Nodonota (sp.) . . 150
viridis Lef., Chrysod. (sp.) . . 133
viridisericeus Bech., Typoph. (var.) 270
viridisignata Bech., Chalcoph. (var.) 185
viridisplendes Bech., Sterneur. (var.) 175
viridissima Lef., Maecol. (sp.) . 232
viridula Bech., Parach. (var.) . . 171
viridula Lef., Chrysod. (var.) . 129
viridula Suffr., Phan. (sp.) . . 277
viridulus Bech., Entom. (var.) . 239
virulenta Bech., Maecol. (sp.) . . 232
visoria Bech., Chalcoph. (sp.) . 186
vittaticollis Baly, Paria (sp.) . . 273

vitticollis Jac., Paria (sp.) . . . 273
vittulosa Bech., Colaspis (sp.) . 206
vogli Bech., Nodocol. (var.) . . 153
volxemi Lef., Chalcoph. (sp.) . . 186
vulgata Lef., Costal. (syn.) . . 172
vulnerata Bech., Chalcoph. (var.) 182
wagneri Har., Chalcoph. (sp.) . 186
wagneri Har., Prion. (syn.) . . 197
weyrauchi Bech., Chalcoph. (sp.) 186
weyrauchi Bech., Colaspis (sp.) . 206
weyrauchi Bech., Colaspoides (sp.) 280
weyrauchi Bech., Nodonota (sp.) 150
weyrauchi Bech., Rhabdopt. (sp.) 244
willinki Bech., Maecol. (sp.) . . 232
winkleri Lef., Nodonota (sp.) . . 150
wittmeri Bech., Habroph. (sp.) . 247
wittmeri Bech., Herm. (sp.) . . 234
wittmeri Bech., Murim. (sp.) . . 163
wittmeri Bech., Schizon. (sp.) . 153
wolcotti Bryant, Chalcosic. (syn.) 262
wolcotti Bryant, Metachr. (sp.) . 252
wygodzinskyi Bech., Nodonota (sp.) 150
wygodzinskyi Bech., Hylax (sp.) . 167
xanthacrum Blake, Metachr. (sp.) 252
xanthomelaenus Bech., Typoph. (var.) 268
yucatana Jac., Maecol. (sp.) . . 232
yungarum Bech., Maecol. (sp.) . 232
yunquensis Blake, Aleth. (sp.) . 238
zarah Bech., Maecol. (sp.) . . 232
zikáni Bech., Colaspis (r..) . . . 203
zikáni Bech., Coyt. (sp.) . . . 196
zikáni Bech., Hylax (sp.) . . . 167
zikáni Bech., Itat. (sp.) . . . 167
zilchi Bech., Maecol. (sp.) . . . 232
zischkai Bech., Chalcoph. (sp.) . 186
zischkai Bech., Maecol. (sp.) . . 232

Neue afrikanische Onthophagus.

(Col. Scarab.)

Von G. Frey

Unter der Ausbeute von Herrn Dr. Bechyné und Frau Bechyné auf ihrer Sammelreise nach Franz. Guinea und den Grenzgebieten von Sierra Leone befanden sich auch sehr zahlreiche Onthophagen, von denen die nachstehenden mit Sicherheit noch nicht bekannt sind.

Von einer Reihe weiterer Arten liegen leider nur einzelne Exemplare bzw. ♀♀ vor, die wahrscheinlich auch zum Teil neu sind, von deren Beschreibung ich aber absehen möchte, da das Material zu gering ist.

In den nachfolgenden Beschreibungen ist Bezug genommen auf die „Synopsis des ontophagides d'Afrique" von d'Orbigny, Ann. Soc. Ent. Fr. 1913, die bis heute leider die einzige zusammenhängende Arbeit über die afrikanischen Onthophagen darstellt.

Da die Arbeit keinerlei Abbildungen enthält, wohl sehr genaue Einzelbeschreibungen, aber kein natürliches System aufweist, dürfte noch eine weitere Reihe von Jahren vergehen, bis die gesamten afrikanischen Onthophagen bekannt sind.

Die Beschreibung der neuen Arten lautet wie folgt:

O. marginifer spec. nov.

Oberseite bronzegrün glänzend, Halsschild einfarbig, Schulter rot, Flügeldecken mit breitem roten Rand, Spitze des Skutellarstreifens grün. Der rote Rand ist zuweilen stark reduziert und bis auf den Schulterfleck verschwunden. Bei einigen Exemplaren ist auch noch die Basis des 2. Zwischenraums der Flügeldecken rot. Halsschild dicht, fein und anliegend, Flügeldecken viel sparsamer und kürzer behaart.

Kopf: Clypeus stark aufgebogen, tief zweilappig eingeschnitten. Oberseite mit queren Runzeln, Stirn und Scheitel ungleichmäßig grob punktiert. Nur eine kräftige, gerade Carina vorhanden, welche sich in der Höhe des Vorderrandes der Augen befindet und $^2/_3$ des Zwischenraumes einnimmt.

Halsschild: Hinterecken nicht ausgeschweift, dicht und mittelmäßig grob, etwas zusammenfließend, an den Hinterecken sparsamer punktiert. Basis gerandet, Absturz einfach.

Flügeldecken: Streifen wenig hervortretend, Zwischenraum dicht, rugos punktiert.

Pygidium lang weißlich und anliegend behaart.

♂ Carina in der Mitte oben leicht eingedrückt.

♀ Carina oben gerade.

Länge: 3,5—4,5 mm.

Gehört in die 2. Gruppe nach d'Orbigny mit geradem 7. Flügeldeckenstreifen, ist mit *O. cinctipennis* Qued. verwandt. Der *O. marginifer* unterscheidet sich von ihm durch das Fehlen der Frontalcarina.

Franz. Guinea, Fouta Djallon Dalaba 28. 6. 51, leg. Dr. Bechyné in Anzahl, Typen in meinem Museum.

O. kindianus spec. nov.

Vorderkörper metallisch kupferfarbig, grünlich schimmernd, glänzend, Flügeldecken dunkelviolett, matt, Halsschild auf der Scheibe glatt, an den Seiten abstehend behaart, Flügeldecken seitlich abstehend und dicht, auf der Scheibe anliegend und sparsam behaart. Pygidium abstehend behaart, Kopf gleichmäßig dicht punktiert, eine sehr schwache, leicht gebogene Frontalcarina vorhanden.

♂ Scheitel mit zwei flachen Tuberkeln, welche sich in der Höhe der Augenmitte befinden.

♀ Scheitel glatt.

Clypeus: ♂ gleichmäßig gerundet, ♀ leicht abgestutzt.

Halsschild auf der Scheibe dicht, fein und gleichmäßig behaart. Flügeldeckenstreifen kettenförmig, Zwischenraum dicht und fein rugos punktiert. Pygidium matt mit flachen, groben Punkten versehen. Basis gerandet.

Länge: 7 bis 8 mm.

Gehört in die 7. Gruppe nach d'Orbigny und steht dem *O. vinctus* Er. nahe. Er unterscheidet sich von ihm durch den anders geformten Clypeus, viel gröbere Halsschildpunktierung und die rugosen Flügeldecken.

1 ♂, 2 ♀♀, Reg. Kindia, Damakanya, Franz. Guinea, 2. 5. 51 leg. Dr. Bechyné; Typen in meinem Museum.

O. Bechynei spec. nov. (Abb. 1.)

Schwarz, mäßig glänzend, mit leichtem Metallschimmer, Flügeldecken an der Basis des 4. und 6. bis 7. Zwischenraums und zu-

weilen an der Spitze des 2. Zwischenraums mit länglichen, roten Flecken. Die ganze Oberseite ist sparsam, aber deutlich abstehend, weißlich behaart.

Kopf: Clypeus mit Querrunzeln, groben und feinen Punkten dicht, Stirn sparsamer und nicht runzelig punktiert. Vorderrand leicht aufgebogen. Halsschild ziemlich fein und zerstreut gleichmäßig granuliert. Hinterecken nicht ausgeschweift. Basis gerandet mit seichter, kaum wahrnehmbarer Mittelfurche. Vor den Hinterecken befinden sich kleine abstehende Haarbüschel. Flügeldecken mit sparsamen, länglichen Granulierungen unregelmäßig ausgezeichnet. Pygidium undeutlich granuliert, Basis gerandet.

♂: Clypeus abgerundet, Frontalcarina schwach ausgebildet, regelmäßig gebogen, Scheitel bei voll ausgebildeten Exemplaren mit einem langen schmalen, stark zurückgebogenen, die Halsschildbasis überragenden Horn. Bei schwacher Entwicklung erreicht das Horn nur 1/3 des Halsschildes, zuweilen ist es auf einen größeren Tuberkel reduziert, wobei die Frontalcarina sich stärker entwickelt. Letztes Abdominalsegment glatt, in der Mitte eingebuchtet. ♀: Clypeusvorderrand abgestutzt. Frontalcarina stark ausgebildet. Scheitel mit trapezförmiger Carina ausgezeichnet. Letztes Abdominalsegment punktiert und gleichmäßig breit.

♂ *Onthophagus Bechynei* Frey

Länge: 7 bis 8 mm; gehört in die 16. Gruppe nach d'Orbigny, steht dem *O. Escalerai* d'Orb. nahe, unterscheidet sich von ihm durch die Größe und den einfachen Halsschild ohne Absturzcarina oder sonstigen Wülsten. Pygidium bei *O. Escalerai* deutlich punktiert.

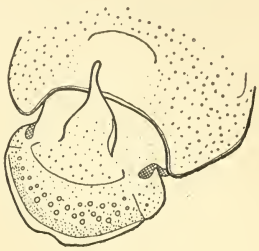
9 ♂♂, 47 ♀♀.

Reg. Kindia Franz. Guinea, Damakanya. Fouta Djallon, Dalaba 1200 m, leg. Dr. Bechyné, Typen in meinem Museum.

O. lamellicornis spec. nov. (Abb. 2)

Ober- und Unterseite schwarz, mäßig glänzend, zuweilen mit leichtem Metallschimmer. Oberseite mit sehr kurzer und sparsamer, auf den Flügeldecken gereihter Behaarung. Pygidium mit einzelnen, sehr kurz abstehenden Härchen.

♂ Kopf: Clypeusrand wenig aufgebogen, flach ausgeschnitten. Clypeus ziemlich dicht, Stirne, Scheitel und Horn sparsam mit großen und kleinen Punkten besetzt. Frontalcarina mäßig ausgebildet, regelmäßig gebogen mit kurzem Aufwärtshaken. Scheitel mit einer Lamelle, welche in ihrem unteren Teil breit mit aufgebogenen Seitenrändern beginnt, sich nach dem ersten Drittel gleichmäßig verjüngt und schließlich in ein Horn übergeht, das den Vorderrand des Halsschildes knapp erreicht. Das ganze ist leicht S-förmig geschwungen, die oberste Spitze des Horns nach rückwärts umgebogen. Bei schwach entwickelten Exemplaren trägt der Scheitel nur ein kurzes, aufrechtstehendes Horn ohne lamellenartige Basis.



♂ *Onthophagus lamellicornis* Frey

♀ Kopf: Clypeus flach ausgerandet und leicht aufgebogen, gerunzelt. Scheitel sparsam ungleichmäßig punktiert. Frontalcarina kräftiger als beim ♂, Scheitel durch geraden in der Mitte der Augenränder gelegenen, an der Oberkante flach zugespitzten Carina ausgezeichnet.

Halsschild: ♂ ♀. An den Hinterecken leicht ausgeschweift, Basis gerandet. Auf der Scheibe gleichmäßig, an den Vorderecken raspelartig dicht und mittelmäßig grob punktiert. Vorderrand steil abfallend. Absturz ohne Punkte. Der Rand des Absturzes mit einer beim ♂ leicht geschwungenen und längeren, beim ♀ mit gerader und kürzerer Carina versehen. Die Carina des ♀ springt etwas weiter vor und ist kräftiger ausgebildet, zuweilen geht sie in zwei undeutliche Tuberkeln über.

Flügeldecken ♂ und ♀. Streifen kettenförmig, auf der Scheibe mittelmäßig, an den Seiten stärker und dichter punktiert. Pygidium mit größeren und kleineren flachen Punkten dicht besetzt.

Länge: 6—8 mm.

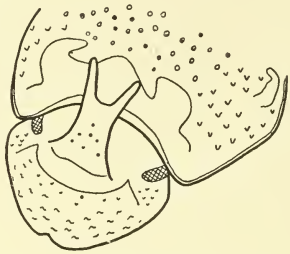
Gehört in die 23. Gruppe nach d'Orbigny und steht dem *O. mixticeps* d'Orb. sehr nahe, unterscheidet sich jedoch von ihm einwandfrei durch die punktierten Flügeldecken. Bei *O. mixticeps* d'Orb. sind die Flügeldecken granuliert.

18 ♂♂, 34 ♀♀.

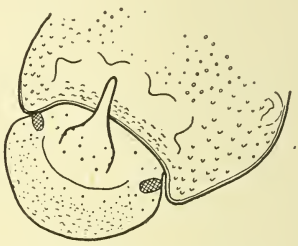
Franz. Guinea, Fouta Djallon Dalaba, leg. Dr. Bechyné VI. 1951.

O. fumatus ssp. **orientalis** n. (Abb. 3 und 4)

D'Orbigny gibt in seiner „Synopsis des ontophagides d'Afrique" Seite 237 bei *O. fumatus* als Fundort Guineè francaise und Nyassa See, Kigonsera an. Die Vermutung, daß es sich bei zoogeographisch so verschiedenen Fundorten um 2 verschiedene Formen handelt,



♂ *Onthophagus fumatus* d'Orb.



♂ *O. fumatus* ssp. *orientalis* Frey

hat sich nunmehr bestätigt. Es liegen mir 2 Serien von Kigonsera und Franz. Guinea vor, von denen das ♂ aus Kigonsera erheblich von der Beschreibung des *O. fumatus* abweicht. Der Unterschied bezieht sich auf die Hornbildung. Das ♂ von *O. fumatus* aus Franz. Guinea ist mit einer breiten, in der Mitte verengten, oben gabelförmigen Lamelle ausgezeichnet, während das ♂ der Serie von Kigonsera, die ich als *O. fumatus* ssp. *orientalis* bezeichnen möchte, eine unten als Lamelle beginnende, in der Mitte sich zu einem regelrechten geraden und zugespitzten Horn entwickelnde Auszeichnung besitzt.

Bei den ♀♀ der verschiedenen Serien konnte ich keine Unterschiede feststellen.

Die Carinen variieren hier wohl etwas, prinzipiell weisen sie keine konstant verschiedenen Merkmale auf.

Der Unterschied im Bau der Hörner der ♂♂ ist jedoch so auffallend, daß mir die Abzweigung einer lokalen Subspecies als gerechtfertigt erscheint.

Von *O. fumatus* ssp. *orientalis* liegen mir vor:

4 ♂♂, 10 ♀♀ aus Kigonsera Tanganjika, leg. Hartl.

Die afrikanischen Arten der Gattung Trox F.
(Col. Scarab.)
1. Beitrag zur Kenntnis der Subfam. Troginae

Von Dr. E. Haaf, Museum G. Frey

Einleitung

Die meisten Arten der Gattung *Trox* lassen sich nach näherer Betrachtung relativ leicht gruppenweise ordnen. Da die für diese Gruppierung entscheidenden Merkmale teilweise regional fixiert sind, wird es möglich, für gewisse Faunengebiete eigene Elemente nachzuweisen und die auftretenden Formen zu mehr oder weniger natürlichen Einheiten zusammenzufassen. Für die Arten der afrikanischen Region trifft dies in besonderem Maße zu.

Die *Trox*-Vertreter Afrikas bilden zwei Hauptgruppen, die unter sich einige spezifisch ausgeprägte Merkmale gemeinsam haben. Die erste Gruppe wurde bereits von Harold (1872, Col. Hefte IX, p. 35) erkannt; es ist die hier besprochene *luridus*-Gruppe (= *Phoberus* M'Leay). Ihr Verbreitungsareal umfaßt den ganzen afrikanischen Kontinent, die nördlichen und nordwestlichen palaearktischen Gebiete davon ausgenommen. Sie besitzt eine gegen die Arten anderer Faunengebiete deutlich isolierte Stellung. Die andere, nicht ganz homogene Gruppe (= *Omorgus* Er.), wird weniger scharf begrenzt, indem einzelne ihrer Vertreter hinsichtlich gewisser asiatischer Arten eine transgredierende Position einnehmen. Infolge verschiedener Differenzierung des Pronotums der hierzu zählenden Arten erscheint mir eine weitere Aufteilung dieser zweiten Gruppe gerechtfertigt.

Zur Klärung der Verwandtschaftsverhältnisse leistet der Bau des Aedoeagus sehr brauchbare Dienste. Seine Spezifität ist bei allen afrikanischen Arten im Gegensatz z. B. zu denen Australiens ganz hervorragend. Es treten also zu den bisher bekannten äußeren Charakteristika, mit deren Hilfe das Bestimmen dieser Tiere auch ohne Kenntnis des Herkunftslandes ermöglicht wird, noch Kriterien, die bei der vorliegenden Studie an Hand einer großen Individuenzahl analysiert werden konnten und sich in vorzüglicher Weise für systematische Trennungen eignen.

Die Bildung des ♂-Genitals bei der Gattung *Trox* hat man bisher eigentlich nur in morphologischer Hinsicht, nicht aber in phylogenetischer Beziehung beachtet. Darum möchte ich außer der Aufzeichnung weiterer systematisch wertvoller Einzelheiten auch noch auf solche Relationen positiver Art aufmerksam machen, die phyletische Zusammenhänge beleuchten und ihrerseits wiederum unseren taxonomischen Kenntnissen dienen. Damit soll den Aedoeagus-Strukturen aber keineswegs eine überragende Bedeutung zugesprochen werden. Bei der Determination der afrikanischen Arten hat sich aber - wie schon gesagt - jenes Hilfsmittel ausgezeichnet bewährt.

Dagegen kann die systematische Unterscheidung nahverwandter Species, wenn sie allein an Hand weiblicher Individuen erfolgt, welche nur nach den äußeren, sexualmorphologisch indifferenten Merkmalen artmäßig deutbar sind, erheblich schwieriger sein.

Besonders erwähnt sei hierbei, daß ich analog den Beobachtungen früherer Autoren bei keiner Art äußere geschlechtsbedingte Bildungen feststellen konnte.

Eingehende Ausführungen über die taxonomische Stellung der Subfamilie *Troginae* innerhalb der Scarabaeiden, sowie Einzelheiten über Körperbau und Biologie der Arten, entnehmen wir der monographischen Bearbeitung der palaearktischen Troginen von V. Balthasar (1936). Deshalb können wir uns hier den allgemeinen Teil über die Gattung *Trox* ersparen, zumal das dort Gesagte in uneingeschränkter Weise für die afrikanischen Species Anwendung finden kann. Eine ebenfalls ausführliche Studie verdanken wir Harold (1872), der wie Péringuey (1901) die Arten Afrikas beschreibt.

Die von Harold aufgestellte Bestimmungstabelle und die Synopsis der bis zu diesem Zeitpunkt bekannten Arten wurde inzwischen aber weitgehend ergänzungsbedürftig. Dies ist die Folge von zahlreichen oberflächlich oder nicht komparativ beschriebenen neuen Arten, die sich nach ihrer Diagnose entweder nicht oder nur unter Vorbehalt in das System von Harold einreihen lassen.

Ausserdem konnten seither fast alle großen Museen die Individuen- und Artenzahl aus verschiedenen Fundorten durch neue Ausbeuten stark vermehren und damit den Spezialisten einen besseren Überblick zu verschaffen helfen.

Durch letzteren Umstand und die Bereitwilligkeit mehrerer bekannter Museen, mir Leihmaterial aus dieser Gattung in großzügiger Weise für eine Bearbeitung zur Verfügung zu stellen,

wurde ich in die Lage versetzt, unter günstigen Voraussetzungen die erste der hier umgrenzten afrikanischen Gruppe nahezu erschöpfend zu behandeln. Auch konnte meiner Bitte um Durchsicht von seltenem Typen- und Serienmaterial fast ohne Ausnahme entsprochen werden.

Ich bin darum folgenden Kollegen zu Dank verpflichtet:

Prof. Dr. Sachtleben und Dr. Machatschke, Dtsch. Ent. Inst. Berlin; Dr. Delkeskamp, Zool. Museum Berlin; Dr. Malaise, Nat. Riksmuseum Stockholm; Prof. Dr. Scheerpeltz, Naturhistorisches Museum Wien; Prof. Dr. Chopard, Museum Paris; C. Koch, Transvaal-Museum Pretoria; Dr. E. B. Britton und Miss C. F. M. von Hayek, British Museum London; Dr. A. Janssens, Museum Brüssel; Dr. W. Forster und H. Freude, Zool. Staatssammlung München; Dr. Kaszab, Museum Budapest; Prof. Dr. Gridelli, Museum Triest: Dr. Piet, Zool. Museum Amsterdam; Mont A. Cazier, American Museum New-York; Dr. W. Hackman, Zool. Museum Helsinki; H. B. Leech, Science Museum San-Francisco; Direktor R. Reichert, Tierkundl. Museum Dresden; Dr. A. Hesse, South African Museum, Capstadt.

Die einleitend erwähnte Möglichkeit der zwanglosen Zusammenfassung der Arten aller Regionen zu natürlichen Gruppen bedarf noch einer kurzen Erläuterung, damit auch die Arten, die anderen Kontinenten angehören, aber erst in meinen späteren Abhand-

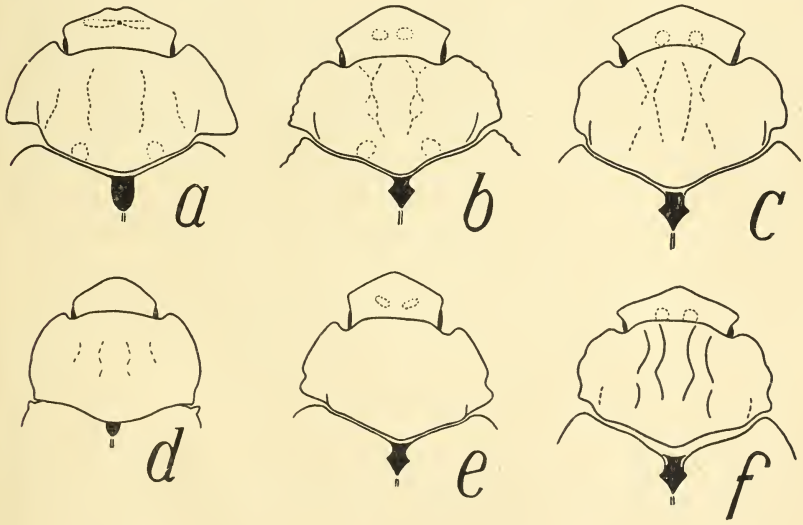


Abb. 1: Schematische Dorsalansicht der vorderen Partien von a) *T. planicollis* sp. n. = Repräsentant der „*luridus*-Gruppe", b) *T. radula* Er. c) *T. melancholicus* Fahr. d) *T. perlatus* Goeze e) *T. suberosus* F. f) *T. candidus* Har.

Die gestrichelten Linien und Kurven zeigen die Stellen an, wo leisten- oder höckerartige Erhabenheiten liegen. Der Vergrößerungsmaßstab der abgebildeten Arten wurde nicht einheitlich gewählt, da nur die verschiedenen Gruppenmerkmale gezeigt werden sollen.

lungen berücksichtigt werden, nach ihren andersartigen Merkmalen vergleichsweise mit den afrikanischen Arten erkannt werden.

Die nun folgenden Umrißzeichnungen der vorderen Partien einiger typischer Vertreter der Hauptgruppen (Abb. 1) in ihrer Beziehung zur *luridus*-Gruppe zeigen, daß die Form des Schildchens eine alle Arten umfassende Zweiteilung der Gattung zuläßt.

Jede weitere Aufteilung erfolgt auf Grund besonderer Hals- und Kopfschildformen. Nicht weniger aufschlußreich ist die Verschiedenartigkeit der Aedoeagus-Differenzierung innerhalb der Gattung.

Bestimmungstabelle der provisorisch aufgestellten Trox-Gruppen zur Charakterisierung der *luridus*-Gruppe

1 (6) Schildchen kurz- oder länglichoval.

2 (3) Leistenartige Strukturen auf der Oberseite des Kopfes. Ausschließlich afrikanische Arten (Abb. 1a) *luridus*-**Gruppe**

3 (2) Ohne leistenartige Strukturen auf der Oberseite des Kopfes.

4 (5) Clypeus gleichmäßig gerundet, Spitze nicht nach unten umgebogen. Kleine palaearktische oder amerikanische Arten (Abb. 1d) *perlatus*-**Gruppe**

5 (4) Clypealspitze deutlich sichtbar nach unten umgebogen. Südamerikanische Arten *brevicollis*-**Gruppe**

6 (1) Schildchen spießförmig, nicht abgerundet. Auf der Stirn zwei stark erhabene Höcker (= Sgn. *Omorgus* Er.)

7 (10) Afrikanische und asiatische Arten.

8 (9) Seitenrand des Halsschildes gleichmäßig gerundet, nach vorne convergierend, gezähnelt oder gleichmäßig gekerbt. Hinterwinkeln eckig, nicht abgerundet und vor den Hinterecken nicht ausgebuchtet (Abb. 1b) *radula*-**Gruppe**

9 (8) Seitenrand des Halsschildes ungleichmäßig gerundet, nicht oder unregelmäßig gekerbt. Vor den meist abgerundeten Hinterecken ausgebuchtet (Abb. 1c) *melancholicus*-**Gruppe**

10 (7) Amerikanische und australische Arten

11 (12) Halsschild mit sehr scharf gekielten, medianen Rückenleisten; nur australische Arten (Abb. 1f) *candidus*-**Gruppe**

12 (11) Halsschild mit erhabenen, aber nicht gekielten medianen Rückenleisten. Amerikanische Arten (Abb. 1 e)

suberosus-Gruppe

Trox luridus - Gruppe.

Außer den auf Madagascar und St. Helena vorkommenden Arten sind alle Vertreter dieser Gruppe auf dem afrikanischen Kontinent beheimatet. Das Hauptverbreitungsgebiet liegt in Transvaal und Capland.

Beurteilt man die aufgezählten Species ausschließlich nach dem ♂-Genital, könnte man geneigt sein, die *luridus*-Gruppe weiter zu untergliedern und Arten mit sehr auffälligem Paramerenbau wie z. B. *Trox horridus* F. abzusondern. Bezieht man aber nun, wie es hier geschehen ist, den äußeren Habitus der Tiere in die Betrachtungen mit ein und berücksichtigt gleichzeitig die Strukturen der Arten anderer Hauptgruppen, dann sieht man die Einheitlichkeit dieser Gruppe keineswegs mehr gestört. Weiß man doch auch, wie groß, prägnant und konstant die Genitaldifferenz selbst zwischen sehr nahverwandten Arten der *luridus*-Gruppe sein kann. Um zu zeigen, wie sich der Artenkomplex in ihren wechselseitigen Beziehungen tatsächlich verhält, versuche ich in der folgenden Tabelle die Reihenfolge der als relativ natürlich anzusehenden Art-Verwandtschaft einzuhalten.

A. Gruppendiagnose

Das wichtigste Gruppenmerkmal befindet sich auf der Oberseite des Kopfes. Stirne mit charakteristischen, artkonstanten Leisten, die bei den kleinen Arten dieser Gruppe gemeinsam mit der Clypealnaht entweder zwei mehr oder weniger gut abgegrenzte Querovale bilden, oder aber als sichelförmige und stark beborstete oder befilzte Bogen über der Naht liegen. Bei den größeren Arten verläuft die Clypealnaht fast gerade, auf der Stirn befindet sich eine parallel dazu gerichtete oder etwas gebogene Querleiste, die in ihrer Mitte durch einen Längskiel und an den Seiten durch undeutliche Erhöhungen mit der Naht verbunden ist. Dadurch entstehen zwei nebeneinander liegende Felder. Die Stellung und die Berührungspunkte dieser Querovale bzw. Felder geben ausgezeichnete Hinweise bei der systematischen Einreihung der Formen, da sich die Variationsbreite dieser Bildungen in engsten Grenzen hält.

B. Art-Bestimmungstabelle

1 (38) Clypealspitze leicht eingedrückt und etwas umgebogen, von oben gesehen ausgebuchtet erscheinend.

2 (13) Die mediane Rückenfurche des Halsschildes in ihrer Mitte durch eine Querleiste in eine vordere geschlossene und eine hintere, offene Vertiefung geteilt.

3 (6) Auf der Stirn ein deutlicher, knopfartiger oder etwas länglicher Höcker zwischen den Ovalen.

4 (5) Fühler und Borsten schwarz. Hauptreihen der Elytren stark leistenartig mit kräftigen Borstenbüscheln; ohne Zwischenreihen **fascicularis** Wied.

5 (4) Fühler und Borsten rost- oder hellbraun. Hauptreihen der Flügeldecken als eine leicht erhabene, aber nicht kielartige Leiste sichtbar. Kleiner als die vorhergehende Art **strigosus** sp. n.

6 (3) Auf der Stirn kein knopfartiger Höcker, sondern Leisten, die querovale Ringe bilden.

7 (8) Hauptreihen der Elytren weniger stark leistenförmig, Zwischenreihen kaum schwächer erhaben als die Hauptreihen. Seitenrand des Halsschildes schwach krenuliert. Neben den zwei fast verschmolzenen Lateralhöckern eine nach innen liegende, matt glänzende, unpunktierte, flache Erhebung (wie bei *Trox caffer* Harold). Clypealnaht in ihrer Mitte nur leicht nach hinten gezogen (Abb. 3 a) **levis** sp. n.

8 (7) Hauptreihen der Elytren stark leistenartig. Zwischenreihen weniger auffällig oder nicht vorhanden.

9 (10) Clypealnaht kräftig gebogen und in ihrer Mitte sehr stark nach hinten gezogen und an ihrer Berührungsstelle etwas verdickt. Flügeldecken mit deutlich sichtbaren Zwischenreihen **consimilis** sp. n.

10 (9) Clypealnaht weniger kräftig gebogen und in ihrer Mitte nur schwach nach hinten gezogen. Flügeldecken ohne Zwischenreihen. Zwischenräume mit deutlichen Querfalten.

11 (12) Längsleisten des Halsschildes erst kurz vor dem Halsschild-Vorderrand breiter. Laterale Höcker vollständig miteinander verbunden. Schildchen gerundeter als bei der nächsten Art **penicillatus** Fahr.

12 (11) Längsleisten des Halsschildes schon bei der Querleiste relativ flach und in den breiten, gleichmäßig hochgewölbten und beborsteten Vorderrand allmählich übergehend. Auf

den Elytren sind die Querfalten der Zwischenräume weniger auffällig als bei *penicillatus* Fahr. **arcuatus** sp. n.

13 (2) Rückenfurche des Halsschildes in ihrer Mitte nicht oder durch Annäherung der sie umgebenden Längswülste nur schwach eingeschnürt. Arten von 10—16 mm Länge.

14 (15) Mattglänzende Art mit schwarzen Haaren und Borsten. Seitenränder des Halsschildes nicht flügelartig abgesetzt. Auf dem Kopf zwei halbkreisförmige, gerunzelte, schmale Erhebungen, die mit abstehenden Borsten besetzt sind. Flügeldecken mit stark abgeflachten, großen Höckern **montanus** Kolbe

15 (14) Matte Arten mit rostbraunen Haaren und Borsten. Seitenränder des Halsschildes flügelartig erweitert. Auf dem Kopf zwei ovale bis fast rechteckige, von Leistchen begrenzte Felder, die durch eine in der Mitte der Stirn verlaufende, stark kielförmige Längsleiste getrennt werden.

16 (17) Mediane Längswülste auf dem Halsschild stark erhaben, zusammenfließend, die Rückenfurche verdrängend, gegen die Basis und die Seiten steil abfallend. Höcker der Hauptreihen auf den Flügeldecken zu schmalen, kielförmigen Leisten verschmolzen **talpa** Fahr.

17 (16) Die beiden medianen Längswülste des Halsschildes durch die Rückenfurche mehr oder weniger gut getrennt. Höcker der Elytren nie kielförmig verschmolzen.

18 (29) Hauptreihen der Elytren deutlicher erhöht als die viel kleineren Zwischenreihen.

19 (24) Einzelhöcker der Hauptreihen länglich-oval bis kielförmig erhaben. Nur braun beborstete Arten.

20 (21) Längswülste des Halsschildes nur schwach ausgeprägt, an Stelle der fehlenden Lateralhöcker eine geschwungene Borstenreihe **planicollis** sp. n.

21 (20) Längswülste des Halsschildes eine schmale, tiefe Furche einschließend und vor den Anteskutellarhöckern spitz auslaufend, ohne daß die Furche dazwischen breiter wird.

22 (23) Abstand zwischen den Hauptreihenhöckern der Elytren sehr groß, so daß man bei der Ansicht von oben in der ersten Reihe nicht mehr als 7 bis 9 Höcker findet **instabilis** sp. n.

23 (22) Schmal gekielte Höcker der Hauptreihen sehr eng gestellt, der Abstand zwischen den Höckern nicht größer als die Länge der Höcker **sulcatus** Thunb.

24 (19) Elytralhöcker der Hauptreihen tropfenförmig oder kreisrund erhaben. Arten mit schwarzen oder rostbraunen Borsten.

25 (26) Schildchen schmäler und etwas zugespitzt, Seitenrand des rugos punktierten Halsschildes stark gezahnt, Rückenfurche in der Mitte geteilt. Hauptreihenhöcker weitläufig gestellt **squamiger** Roth

26 (25) Schildchen relativ breit, Höcker der Haupt- und Zwischenreihen meist glänzend, gleichmäßig oval, die lateralen, scharfen Längsleistchen in den Zwischenräumen ebenfalls glänzend.

27 (28) Schwarzbeborstet. Schildchen am Ende gleichmäßig gerundet **nigrociliatus** Kolbe

28 (27) Braunbeborstet. Halsschild sehr rugos punktiert **puncticollis** sp. n.

29 (18) Höcker der Haupt- und Zwischenreihen fast gleichmäßig erhaben. Die Hauptreihen werden aber durch längere oder breitere Höcker deutlich markiert.

30 (31) Die Haupt-, Zwischen- und Nahtreihen werden von sehr schmal gekielten Höckerchen gebildet. Halsschildscheibe ziemlich gleichmäßig gewölbt, ohne Wülste und Furchen **nama** Kolbe

31 (30) Höcker auf den Elytren nicht gekielt. Halsschildscheibe mit kräftigen Wülsten; Rückenfurche vorhanden.

32 (35) Die medianen Längswülste vor der Halsschildbasis nicht divergierend. Hauptreihenhöcker viel länger als breit.

33 (34) Elytrenhöcker breiter als bei *fumarius*. Alle Mundteile mit langer und dichter Behaarung. Sehr dunkle, mattglänzende Art **cyrtus** sp. n.

34 (33) Elytrenhöcker schmäler, Rückenfurche sehr verflacht **fumarius** sp. n.

35 (32) Längswülste vor der Halsschildbasis divergierend. Hauptreihenhöcker rundlich bis oval.

36 (37) Thorax und Elytren an den Seiten sehr lang beborstet. Auf den Rändern der Flügeldecken vor der Mitte eine Reihe kleiner, beborsteter Höcker **luridus** F.

37 (36) Seitenränder von Thorax und Elytren mit viel kürzeren Borsten. Auf den verflachten Rändern der Elytren erst hinter der Mitte kleine beborstete Höcker. Neben dem Lateralhöcker des Halsschildes eine unpunktierte, meist glänzende Wölbung **caffer** Harold

38 (1) Clypealspitze weder eingedrückt noch nach unten umgebogen.
39 (48) Kopfschild stark zugespitzt, Stirnleisten mehr oder weniger stark filzig. Kleine Arten von 5—10 mm Länge.
40 (45) Rückenleiste des Halsschildes mäßig stark erhaben, nicht unterbrochen.
41 (42) Elytrenhauptreihe stark gekielt und filzig tomentiert **rhyparoides** Harold
42 (41) Elytrenhauptreihe nicht gekielt und tomentiert. Sehr kleine Arten, nicht länger als 5,5 mm.
43 (44) In der Mitte der Rückenfurche des Halsschildes eine schmale, längsgerichtete, nur schwach erhabene Leiste **pusillus** Pér.
44 (43) Rückenfurche des Halsschildes ohne Leiste; sehr kleine Art aus Madagascar **perrieri** Fairm.
45 (40) Die stark aufgeworfenen und stark beborsteten Rückenleisten des Halsschildes zweimal abrupt unterbrochen.
46 (47) Auf dem Scheitel ein knopfartig angeschwollener Längskiel **nanniscus** Pér.
47 (46) Scheitel ohne Längskiel; in der Mitte der tiefen Rückenfurche des Halsschildes eine querliegende, markante Erhöhung **nasutus** Har.
48 (39) Kopfschild abgerundet; große Arten von 13—17 mm Länge
49 (50) Undeutliche Elytrenhauptreihen mit schwachem Borstenbesatz; Lateralhöcker des Halsschildes getrennt **aculeatus** Har.
50 (49) Elytrenhauptreihen sehr markant. Lateralhöcker auf dem Halsschild zusammengeflossen **horridus** F.

C. Artbeschreibungen [1])

1. **T. fascicularis** Wied.

Wiedemann, 1821, Germ. Mag. IV, p. 129
Eschscholtz, 1822, Entomogr. I, p. 120
Castelnau, 1840, Hist. Nat. Ins. II, p. 407
Harold, 1872, Col. Hefte IX, p. 38
Péringuey, 1901, Trans. S. Afr. Phil. Soc. XII, p. 457
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 56

[1]) Die hier als „neu" beschriebenen Arten werden im 2. Beitrag zusammen mit den neuen Arten aus der *„radula-melancholicus"*-Gruppe abgebildet. Alle Artbeschreibungen der vorliegenden Studie ergänze ich durch die von mir selbst mittels eines Zeichenprismas von Leitz angefertigten Umrißzeichnungen des Aedoeagus. Durch diese Schemata, die jeden Penis in Dorsal- und Lateral-Ansicht zeigen, erübrigen sich Detail-Beschreibungen dieses Organs.

Länge: 7—10 mm; Breite: 4,5—6 mm.

Verbreitung: Capland, Natal.

Schwarz, fast eiförmig, caudalwärts etwas breiter. Alle Haare und Borsten von tiefschwarzer Farbe.

Kopf deutlich gerunzelt. Vor dem stark umgebogenen, aber nicht zugespitzten Vorderrand des Clypeus bei frischen Exemplaren mit einem kleinen Feld borstenartiger Haare, die nach oben gerichtet sind. Clypeus an der Naht niedergedrückt. In der Mitte der Stirn eine längliche, glänzende Beule, von der seitlich zwei gebogene, borstenbesetzte Linien ausgehen, die zusammen mit der Naht zwei Längsovale ergeben. Die Seiten des Kopfschildes aufgebogen, mit langen Borsten.

Halsschild an allen Randpartien, besonders lateral, intensiv beborstet. Rückenfurche in der Mitte vollständig durch eine schmale, glatte Querleiste unterbrochen. Außer den parallel verlaufenden Längserhöhungen geht von dieser Querleiste noch je eine beborstete Leiste schräg nach vorne. Caudalwärts ist die Längsleiste stark erweitert, vor dem Hinterrand des Halsschildes wieder schmäler, die Rückenfurche bogenförmig einfassend. Die seitlichen Längserhöhungen mit je 2 Borstenbüscheln versehen. Die Basis vor dem Schildchen ebenfalls mit zwei kleinen Höckerchen.

Elytren mit 4 leistenförmigen Hauptreihen, auf denen in regelmäßigen Abständen Borstenbüscheln sitzen; ebensolche beiderseits der Naht. Keine Zwischenreihen. Beborsteter Seitenrand der Flügeldecken flach abgesetzt, Schultern gerundet, ovales Schildchen mit 2 Längsreihen eng anliegender Schuppen. Beine auf der Innenseite besonders stark behaart. Vorderschienen stumpf gezahnt.

T. fascicularis Wied. ist am nächsten mit dem viel kleineren *T. strigosus* m. verwandt, durch die schwarzen Borstenbüscheln auf den schmal gekielten Hauptreihen aber deutlich verschieden. Auch die Aedoeagus-Form, von Péringuey (1901) zum erstenmal abgebildet, steht der von *strigosus* sehr nahe (Abb. 2).

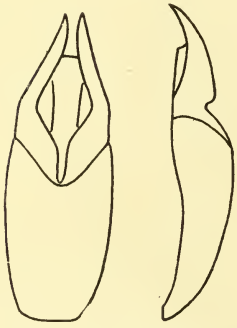


Abb. 2: Aedoeagus von *T. fascicularis* Wied. (16×)

In den meisten Sammlungen zahlreich vertreten. Ein weibliches Exemplar in coll. British Museum ist durch seine geringe Größe sehr auffallend. Es ist nicht größer als *strigosus* m., hat aber sonst alle Charaktere von *fascicularis* Wied.

2. **T. strigosus** spec. nov.

Länge: 6—7,5 mm; Breite: 3—4 mm.

Verbreitung: Südafrika.

Länglichoval, nach hinten nicht oder nur schwach erweitert, die größte Wölbung der Elytren hinter der Mitte liegend. Schuppenförmige Borsten von hellbrauner bis rostroter Färbung.

Kopf stark runzelig punktiert. Clypeus etwas eingedrückt, mit einzelnen Borsten. Vorderrand nach unten leicht umgebogen, die Seiten etwas aufgewölbt. In der Stirnmitte eine rundliche, glänzende Beule, die vorne mit der deutlich sichtbaren Clypealnaht zusammentrifft. Seitlich gehen von ihr bogenförmige und stark beborstete Leisten aus, die gemeinsam mit der Naht die neben der Beule liegenden Querovale bilden. (Abb. 3c).

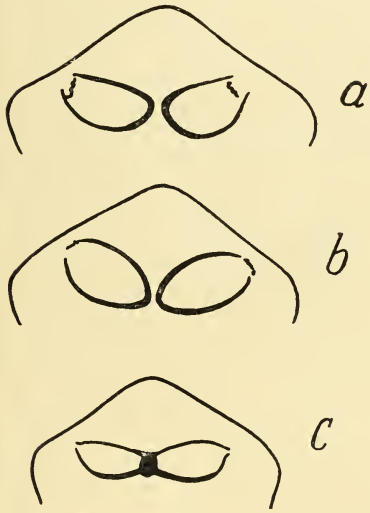


Abb. 3: Kopfschild mit Stirnleisten, stark schematisiert, von a) *penicillatus* Fahr. bzw. *arcuatus* sp n. bzw. *levis* sp n., b) *consimilis* sp. n. c) *strigosus* sp. n.

Basis und flach abgesetzter Seitenrand des Halsschildes dicht mit schuppenartigen Borsten eingesäumt. Rückenfurche in der Mitte durch eine schmale, mattglänzende Leiste unterbrochen. Dadurch entsteht eine vordere, oralwärts enger und flacher werdende grubige Depression und eine hintere, nach der Halsschildbasis offene und stark erweiterte Vertiefung. Zu beiden Seiten der vorderen Depression noch je eine durch beborstete Leisten begrenzte flachere Vertiefung. An der Halsschildseite eine Längserhöhung mit zwei Borstenbüscheln.

Elytren in der 1. und 2. Hauptreihe mit länglichen, matten, leistenartig verbundenen Höckern, die in der 3. und 4. Reihe ganz isoliert stehen. Alle Höcker, auch die der Naht, tragen in gleichen Abständen kräftige Borstenbüscheln. Zwischenreihen nicht vorhanden, oder nur durch mikroskopisch kleine, mit einer Borste versehene Körnchen angedeutet. Die Punktreihen in den Zwischenräumen sehr markant. Schildchen mit wenigen, flach liegenden Schuppenborsten. Beine auf der Innenseite mit langen Haaren.

Untersuchungsmaterial:

13 Exemplare (Holotype, Allotype und Paratypen ex Südafrika, Sheldon-Grahamstown, Eastern Cape Province, leg. Zumpt, VIII. 1950) in coll. G. Frey, 6 Exemplare (Transvaal, Piet Retief, R. Crashay) in coll. British Museum; 5 Exemplare (Colonie du Cap, Steynsburg, R. Ellenberger, 1914) in coll. Mus. Paris und 1 Exemplar (Winburg) in coll. Transvaal-Museum.

Mit dem durchschnittlich um 1/3 größeren *T. fascicularis* Wied. infolge großer Ähnlichkeit der Aedoeagusformen und Übereinstimmung mehrerer morphologischer Merkmale verwandt, von ihm aber sehr leicht zu unterscheiden. Die Beborstung von *T. strigosus* m. ist nämlich weniger kräftig und von hellbrauner bis rostroter Farbe, während *fascicularis* Wied. tiefschwarze Borsten hat. Ferner sind die Hauptreihen der Elytren bei *fascicularis* scharf gekielt, bei *strigosus* dagegen unterbrochen und nur schwach leistenförmig erhaben. Die Paramerenspitzen des Aedoeagus leicht abgerundet (Abb. 4).

Abb. 4: Aedoeagus v. *T. strigosus* sp. n. (16 ×)

3. **T. penicillatus** Fahr.

Fahraeus, 1857, Ins. Caffr. II. p. 383
Harold, 1872, Col. Hefte IX, p. 42
Péringuey, 1901, Trans. S. Afr. Phil. Soc. XII, p. 461
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schkl. 43, p. 59
Sharp u. Muir, 1912, Trans. Ent. Soc. London, p. 578

Originalbeschreibung:

Trox penicillatus Fahraeus: ater, opacus, margine omni laterali fulvo-ciliato; fronte areolis duabus conniventibus marginatis; thorace callis tuberculisque elevatis fasciculatis; elytris bifariam excavato-punctatis, interstitiis costatis, seriato-fasciculosis; sterno impresso. — Long. 7½, lat. 4½ millim. Habitat prope fluvium Limpopo.

Corpus, cum pedibus, totum atrum, opacum. Caput latitudine dimidio brevius, lateribus apiceque subrotundatim productum, supra parum convexum, subalutaceum, basi ad latera impressum, fronte areolis duabus semicircularibus, conniventibus, singula linea elevata, circumdata, superne fulvo-setulosa. Antennae flavo-testaceae. Thorax basi longitudine plus duplo latior, antrorsum modice angustatus, antice bisinuatus, medio late rotundato-productus, angulis acuminatim prominulis, basi profunde quadrisinuatus, angulis rectis, lateribus parum ampliatis, margine deplanato, uti baseos, dense fulvo-ciliato, supra modice convexus, intra apicem utrinque transversim profunde impressus, dorsi costis quatuor irregularibus elevatis, intermediis basi divergentibus, sulcum, ante medium interruptum, includentibus, exterioribus antice abbreviatis, omnibus passim e setulis fulvis fasciculosis. Scutellum semiellipticum, basi impressum. Elytra basi con-

junctim trisinuata ibique latitudine thoracis, pone humeros, angulatim prominentes, ultra medium levissime ampliata, apice conjunctim rotundata, thorace plus quadruplo longiora, supra convexa, costis praeter suturam marginemque quatuor angustis distincte elevatis, fasciculis e setulis fulvis remote obsitis, interstitiis serie duplici excavato-punctatis, transversim rugosis, callis humeralibus vage tuberculatis, margine laterali breviter fulvo-ciliato. Pectus parum convexum, punctatum, sterno impresso; abdomen depressum, sublaeve. Pedes mediocres, setulosi, femoribus anticis incrassatis, ciliatis, subtus serrulatis, tibiis externe denticulatis, anticis versus apicem dentibus duobus distinctioribus armatis.

Das Resultat meiner Vergleichsstudien an einem reichhaltigen Material versetzt mich in die Lage, nachfolgend *Trox penicillatus* Fahr. und 3 neue und mit ihm verwandte Arten zu charakterisieren und die Befunde durch den Nachweis einwandfrei artspezifischer Strukturen zu belegen.

Schon nach einer kurzen serienmäßigen Betrachtung der mir aus mehreren Museen leihweise überlassenen und sämtlich als *penicillatus* Fahr. determinierten Individuen zeigten sich morphologische Unterschiede, die infolge ihrer Konstanz auf Artdifferenzen hindeuteten. Nachdem die ausgeführte Genitalprüfung diese Vermutung bestätigt hatte, befaßte ich mich näher mit dieser Gruppe von mehr oder weniger eng zusammengehörenden Formen. Den Ausgang dieser Untersuchungen bildet die genaue Überprüfung der *penicillatus*-Typen und ihre Erstbeschreibung.

Trotz der Ausführlichkeit hat Fahraeus in dieser oben wiedergegebenen Original-Diagnose gerade die Merkmale nicht besonders erwähnt, denen ich hier eine entscheidende Bedeutung beimesse. Dieser Umstand trug dazu bei, daß die verschiedenen Arten mit ihren von mir jetzt aufgezeigten arteigenen Differenzen von den Autoren, die sich nach Fahraeus damit beschäftigten, teilweise wohl konstatiert, dann aber nur als individuelle Varianten gedeutet und damit die wirklichen Verhältnisse verkannt wurden. Wenngleich den früheren Bearbeitern dieser Gruppe auch kein Serienmaterial vorgelegen haben mag, so läßt sich doch einwandfrei nachweisen, daß sich unter ihrem Material außer *penicillatus* mindestens eine der hier als neu beschriebenen Species befunden hat.

So fixierte z. B. Harold (1872) diese Merkmale nur andeutungsweise, wenn er seine Beobachtungen vermerkt, daß auf den Elytren der Raum zwischen den gekielten Hauptreihen bald nur Querrunzeln oder grobe Punkte, bald noch eine kleine Zwischenreihe mit deutlichem Höcker zeigt. Damit streift er aber ein wesentliches Kriterium. Auch von Péringuey kennen wir eine *penicillatus*-Beschreibung. In diesem Falle entnehmen wir der Diagnose

und der Genitalabbildung, die durch ihre Exaktheit zum erstenmal konkrete Unterlagen bietet, daß Péringuey nicht *penicillatus* Fahr., sondern *consimilis* m. untersucht hat. Da er höchstwahrscheinlich das Typenmaterial von *penicillatus* nicht untersuchen konnte, ist sein Resultat verständlich. Zweifellos hätte Péringuey bei genitalmorphologischen Vergleichen mit den Fahraeus-Typen die vorhandenen Unterschiede gefunden und seine bearbeiteten Individuen als neue Art in die Literatur eingeführt.

In ähnlicher Weise muß eine kurze Notiz mit der Zeichnung des Aedoeagus in Dorsal- und Ventralansicht von einem angeblichen *penicillatus*-♂ durch Sharp et Muir (1912) korrigiert werden, da es sich dabei keinesfalls um *Trox penicillatus*, sondern mit Sicherheit um *Trox nigrociliatus* Kolbe handelt, eine weit größere Art, die nicht in die unmittelbare Nähe des *penicillatus* gestellt werden kann.

Es ist daher leicht einzusehen, daß die Diagnose von *penicillatus*, besonders hinsichtlich der Unterschiede zu den nächsten Verwandten ergänzungsbedürftig geworden ist.

Nach der unter den obigen Gesichtspunkten vorgenommenen Trennung der Nachbararten blieben mir von *penicillatus* insgesamt 25 Individuen zur Untersuchung übrig. Darunter befanden sich die Type und 2 Paratypen (ex Caffraria in coll. Riksmuseum Stockholm). Von 10 ♂♂ (1 ♂-Paratype) fertigte ich das Aedoeagus-Präparat an.

Länge: 6—8 mm; Breite: 3,5—4,5 mm.

Verbreitung: Capland, Transvaal, Natal.

Länglichoval, caudalwärts leicht erweitert, Flügeldecken mäßig gewölbt. Alle Borsten rostrot.

Kopf gerunzelt, Clypeusspitze nach unten umgebogen und lateral etwas aufgewölbt. Die erhabene Clypealnaht bildet den fast geraden Vorderrand der beiden brillenartig geformten Querovale, deren hintere Bogen deutlich beborstet sind (Abb. 3a).

Halsschild runzelig punktiert, nach vorne gerundet und verschmälert. Basis und Seitenrand beborstet. Die Rückenfurche durch Vereinigung der Längserhebungen in eine vordere geschlossene und eine hintere offene Vertiefung geteilt. Die vordere Partie dieser Längserhebungen ist bis kurz vor dem verflachten Vorderrand des Halsschildes deutlich als Leiste erkennbar. Die seitlichen Höcker zu einer einzigen Längserhöhung verschmolzen, die an ihren Enden kräftige Borstenbüschel trägt.

Elytren mit 4 schmal gekielten Hauptreihen, auf denen in gleichen Abständen nach hinten gerichtete Borstenbüschel sitzen. Zwischenreihen nicht vorhanden. Zwischenräume an den Seiten mit zwei großen Punktreihen und stark quergefaltet. Schildchen oval, leicht zugespitzt, an der Basis in der Mitte eingedrückt. Alle Tibien an der Innenseite mit langen Haaren.

Von der folgenden, größeren Art, mit der *penicillatus* die kielförmigen Leisten der Hauptreihen auf den Flügeldecken gemeinsam hat, durch die fast kahlen und deutlich ausgeprägten vorderen Längsleisten des Pronotums ausgezeichnet. Der Aedoeagus ist von allen Arten unverkennbar verschieden (Abb. 5).

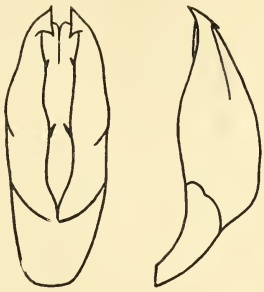


Abb. 5: Aedoeagus von *T. penicillatus* Fahr. (16 ×)

4. **T. arcuatus** spec. nov.

Länge: 7—9 mm; Breite: 4,5—5,5 mm.

Verbreitung: Südafrika (Cap).

Länglich-oval, nach hinten kaum erweitert, Elytren mäßig gewölbt, Borsten hellbraun bis rostrot.

Kopf runzelig punktiert. Vorderrand des Clypeus nach unten umgebogen. Clypealnaht in der Mitte leicht nach hinten gezogen und mit den beborsteten halbkreisförmigen Bogen auf der Stirn zwei nebeneinander liegende Querovale bildend (Abb. 3a).

Halsschild runzelig, zerstreut und grob punktiert. Jeder Punkt mit einer breiten Schuppenborste. Halsschildbasis und Seitenrand von der Reihe dorso-ventral abgeflachter Borsten umgeben. In der Mitte des Halsschildes eine Querleiste, davor eine breite Grube, die allmählich schmäler und flacher werdend in den großen und gleichmäßig gewölbten Vorderrand übergeht. Die hintere Grube ist gegen die Halsschildbasis geöffnet und wird von 2 Basalhöckern flankiert. Die Seitenhöcker zusammenhängend und beborstet.

Elytren besitzen 4 schmal gekielte Hauptreihen, die in regelmäßigen Abständen mit kräftigen Borstenbüscheln versehen sind. Zwischenreihen fehlen; in den Zwischenräumen verlaufen seitlich zwei grobe Punktreihen, die durch Querfalten mehr oder weniger gut isoliert sind. Schildchen an den Seiten fast parallel, Spitze abgerundet, an der Basis in der Mitte eingedrückt. Kurz beborsteter Seitenrand der Flügeldecken flach abgesetzt, ohne Höcker und Körnchen.

Untersuchungsmaterial:

10 Exempl. (♂-Holotype, Allotype und Paratypen ex Südafrika, Sheldon-Grahamstown, Eastern Cape Province, leg. Zumpt, VIII. 1950) in coll. G. Frey; 2 Exemplare (Fundortzettel unleserlich, ex coll. A. Klima) in coll. Naturhist. Mus. Wien; 1 Exempl. (Colonie du Cap, Steynburg, R. Ellenberger, 1915) in coll. Mus. Paris 1 Exempl. (Int. S. Africa) in coll. British Museum.

Abb. 6: Aedoeagus von *T. arcuatus* sp. n. (16 ×)

Diese neue Art steht dem *penicillatus* Fahr. sehr nahe, ist aber sowohl durch die großen Penisunterschiede (Abb. 6), als auch durch die Halsschild-Strukturen ausgezeichnet. Die medianen Halsschildleisten vorne flach und kontinuierlich in den hochgewölbten Halsschild-Vorderrand übergehend. Durchschnittlich größer und stärker beborstet als *penicillatus*.

5. **T. consimilis** spec. nov.

Länge: 7—9 mm; Breite: 4—5 mm.

Verbreitung: Capland, Betschuanaland, Damaraland.

Von länglich-ovaler Gestalt. Größte Wölbung der Flügeldecken im hinteren Drittel. Borsten mit hellbrauner bis rostroter Färbung.

Kopf gerunzelt. Clypealspitze in der Mitte eingedrückt und nach unten etwas umgebogen, die Seitenränder leicht aufgewölbt. Die Naht in der Mitte stark nach hinten gezogen und mit den gebogenen und beborsteten Stirnleisten zwei Querovale bildend, die in der oberen Stirnhälfte zusammenstoßen und dort oftmals leicht verdickt sind (Abb. 3b).

Halsschild runzelig punktiert. Seitenrand gleichmäßig gebogen und beborstet. Basis gleichfalls mit Borsten umsäumt. Rückenfurche in der Mitte unterbrochen. Dadurch ist eine vordere Grube und eine hintere, geschlossene Vertiefung vorhanden. Die seitlichen Höcker miteinander verbunden, durch ihre isoliert stehenden Borstenbüschel aber noch verhältnismäßig gut als Einzelhöcker erkennbar.

Elytren mit flach abgesetztem Seitenrand, auf dem weder Körnchen, noch Borsten sitzen. Die Hauptreihen bestehen aus stark erhabenen, mehr oder weniger verflossenen, länglichen Höckern, die vor jedem Borstenbüschel etwas verdickt sind und manchmal auch tropfenförmig gebildet sein können. Die Zwischenräume schwach ausgebildet und nur durch rundliche oder längliche Körn-

chen angedeutet. Jedes Körnchen mit einer kleinen Borste. Die Querfalten der Zwischenräume flach, die lateralen Punktreihen sehr deutlich. Elytralnaht mit einer Reihe Höckerchen, die größer sind als die der Zwischenreihen und an ihrem Ende je einen Büschel von Borsten tragen.

Untersuchungsmaterial:

25 Exemplare (♂-Holotype, Allotype und Paratypen ex Willowmore, Südafrika, leg. C Koch, 30. 10. 1948) in coll. G. Frey.

80 Exemplare in coll. G. Frey und in den Museen Brüssel, Berlin (Zool. Mus.), London, Paris, Pretoria und Wien aus folgenden Gebieten: Capland (Sheldon), Grahamstown: Kimberley; Matjesfontain; Steynsburg; Betschuanaland; Damaraland (Windhoek); Bothaville (Oranje Fr. St.).

Von den Nachbarformen deutlich verschieden. Clypealnaht in ihrer Mitte bogenförmig weit nach hinten gezogen, Berührungsstelle leicht verdickt. Aedoeagus artspezifisch gebaut (Abb. 7).

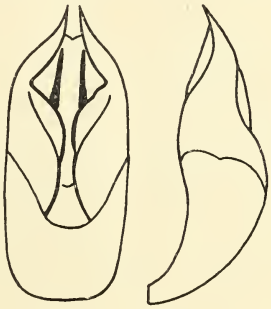


Abb.: 7 Aedoeagus von *T. consimilis* sp. n. (16 ×)

6. **T. levis** spec. nov.

Länge: 7,5—9 mm; Breite: 4,5—5 mm.

Verbreitung: Südafrika.

Gestalt oval, gleichmäßig gewölbt, Borsten und Fühler braun bis rostrot.

Kopf runzelig punktiert. Kopfschildspitze etwas nach unten umgebogen. Clypealnaht in der Mitte nach hinten gezogen und in halbkreisförmig gebogene Leisten übergehend. Dadurch entstehen auf dem Scheitel direkt über der Clypealnaht zwei brillenartige, nebeneinander liegende Querovale, auf deren hinterem Bogen einzelne breite Borsten stehen (Abb. 3 a).

Halsschild deutlicher gerunzelt mit mehr oder minder grober Punktierung. Beborsteter Seitenrand leicht gerundet, meist sehr deutlich krenuliert und vor den stumpfen Hinterwinkeln breit und leicht ausgerandet. Rückenfurche in eine vordere, rundliche und eine hintere, gegen die Halsschildbasis breiter werdende Vertiefung geteilt. Direkt neben den zwei fast verschmolzenen und beborsteten Lateralhöckern eine flache, matte Erhöhung, ohne Borsten.

Elytren mit leicht abgesetztem Seitenrand. Hauptreihen kaum stärker erhaben als die Zwischenreihen. Die länglichen Höcker der Hauptreihen sind leistenartig erhaben, stehen aber iso-

liert; an ihrem caudalen Ende etwas breiter und mit einem Borstenbüschel versehen. Die Zwischenreihen ebenfalls mit mehr oder weniger länglichen, aber kleineren Höckern. Letztere mit einem breiten Börstchen. Sowohl die seitlichen Punktreihen, als auch die erhabenen Querfalten der Zwischenräume sehr deutlich. Schildchen an der Basis in der Mitte merklich niedergedrückt. Alle Tibien an ihrer Innenseite mit langen Haaren.

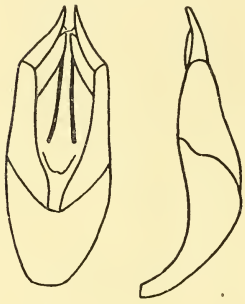


Abb. 8: Aedoeagus von *T. levis* sp. n. (16 ×)

Untersuchungsmaterial:

1 Exemplar (♀ - Holotype ex Cape Colony, Deelfontein, Col. Sloggett) in coll. British Museum; 4 Exempl. (Colonie du Cap, Steynsburg, R. Ellenberger, 1914) in coll. Mus. Paris; 1 Exemplar (Afr. mer.) in coll. Mus. Brüssel; 2 Exemplare (Willowmore, Capland) in coll. Transvaal-Museum; 1 Exemplar (Capland) in coll. Zool. Mus. Berlin.

Von *T. consimilis* m. leicht zu trennen, da es die einzige Art ist, deren längliche Höcker von Haupt- und Zwischenreihen der Elytren fast gleichmäßig erhaben sind. Penis-Strukturen gleichfalls artspezifisch (Abb. 8).

7. **T. squamiger** Roth

(= *angulatus* Fahr.)
(= *setulosus* Kolbe)

Roth, 1851 (nec 1871) Arch. Naturgesch. 17, I, p. 133
Fahraeus, 1857, (*angulatus* Fahr.) Ins. Caffr. II, p. 381
Harold, 1872, Col. Hefte IX, p. 47
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg 43, p. 62
Paulian, 1937, Brit. Mus. Exped. S. W.-Arabia I, p. 142, pl. B.
Kolbe, 1891 (*setulosus* Kolbe) Stett. Ent. Zeit. LII, p. 23
Paulian, 1944, (*setulosus* Kolbe) Expl. Parc Nat. Albert, 46, p. 7

Länge: 8,5—11,5 mm; Breite: 4,5—6 mm.

Verbreitung: Abessinien, Ostafrika, Uganda, Nyassa-See, Natal.

Originaldiagnose:

„*Trox squamiger* Roth. T. niger, scabrosus; thorace inaequali, gibboso, fulvo-ciliato et in gibberibus fasciculato; elytris tuberculatis granulatisque, tuberculis fulvo-fasciculatis, seu quamosis; scutello excavato. Long. corp. lin. 4½; lat. lin. 2½."

Länglich-oval, caudalwärts kaum breiter werdend, höchste Wölbung der Flügeldecken im letzten Viertel. Borsten bei den meisten Individuen gelblich bis hellbraun, manchmal auch rostrot

Auf dem Kopf mit 2 nahezu quadratischen Feldern, die sich direkt an die Clypealnaht nach oben anschließen. Zwischen den Feldern ein scharfer Längskiel.

Halsschild noch kräftiger gerunzelt-punktiert als die Oberfläche des Kopfes, alle Wülste deutlich, ohne Abflachungen. Seitenrand nach vorne stark verschmälert und äußerst stark gezahnt, Vorder- und Hinterecken nicht abgerundet, Rückenfurche in der Mitte verengt.

Elytren mit ovalen, leicht gewölbten Höckern der Hauptreihen. Alle diese Höcker, die nur ausnahmsweise nicht glänzend und weitläufig voneinander getrennt sein können, beginnen sehr flach und sind an ihrem caudalen Ende mit einem dichten Borstenbüschel versehen. Zwischenreihen nicht oder nur schwach ausgebildet, die Punktreihen daneben meistenfalls durch Erdkruste oder Sand verdeckt. Dadurch bleiben auch die feinen und oft gegeschlängelten Längsleisten unbemerkt. Prosternalfortsatz spitz zulaufend, Mittelbrustkiel sehr scharf.

Untersuchungsmaterial:

Von mehreren Museen, insbesonders vom Naturhist. Museum Wien, wurden mir in entgegenkommender Weise größere Serien dieser Art zur Bearbeitung überlassen. *T. squamiger* scheint häufig vorzukommen.

Die Genitaluntersuchung der Typen von *T. squamiger* Roth (in coll. Zool. Staatss. München), *T. angulatus* Fahr (in coll. Riksmuseum Stockholm) und *T. setulosus* Kolbe (in coll. Zool. Mus. Berlin) ergab die Identität dieser drei Formen.

T. angulatus Fahr. wurde bisher als Synonym von *T. sulcatus* Thunb. betrachtet, muß aber jetzt unter *T. squamiger* Roth eingereiht werden. Des weiteren bedürfen alle bisher veröffentlichten Aedoeaguszeichnungen, die sich auf *squamiger* beziehen oder die Penisstrukturen dieser Art darstellen, nachfolgender Berichtigung:

Péringuey (1901, l. c. p. 463) fügte seiner Beschreibung von *Trox sulcatus* Thunb. eine Genitalabbildung bei, die von *squamiger*, nicht aber von *sulcatus* stammen kann. Da *T. angulatus* gleichzeitig als Synonym von *sulcatus* angesehen wurde, ist es sehr wahrscheinlich, daß Péringuey das Typenmaterial nicht näher geprüft hat.

Aber auch die Zeichnungen von R. Paulian sind korrekturbedürftig. So entstanden in den Jahren 1937/38 (l. c. p. 142) die Aedoeagus-Abbildungen von *squamiger* Roth. Nichts deutet indessen

darauf hin, daß man, wie es tatsächlich der Fall ist, den Penis einer nicht mehr näher zu bestimmenden Art aus dieser Gruppe in Ventralansicht vor sich hat. Dagegen stimmt die von Paulian 1944 veröffentlichte Genitalskizze von *T. setulosus* Kolbe mit dem Aedoeagus des Typus vollständig überein. Mein oben zitiertes Ergebnis der Synonymie mit *T. squamiger* Roth wird damit bestätigt. [1])

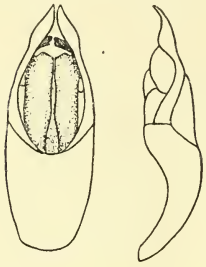


Abb. 9: Aedoeagus von *T. squamiger* Roth (12 ×)

Außer dem spezifischen Bau des Penis, der nur hinsichtlich seiner relativ schlanken Form leicht variiert (Abb. 9) ist *squamiger* noch durch folgende morphologische Merkmale von seinen nächsten Verwandten deutlich verschieden:

Halsschild mit äußerst grob gerunzelt-punktierter Oberfläche, alle Höcker sehr markant, Seitenrand scharf gezahnt, Vorder- und Hinterrand desselben spitz, Rückenfurche in der Mitte deutlich geteilt. Elytrenbasis breiter als die Halsschildbasis. Elytrenhöcker der Haupt- und Zwischenreihen in Größe und Anordnung fast wie bei *T. nigrociliatus* ssp. *nyansanus* m., der *squamiger* sehr nahe steht, sich von ihm aber durch andere Merkmale auf dem Halsschild unterscheiden läßt. Die ovalen Höcker auf den Flügeldecken der Hauptreihen sind bei *squamiger* außerdem regelmäßig weitläufiger gestellt.

8. **T. nigrociliatus** Kolbe

(= *T. asmaraensis* Balth.)

Kolbe, 1904, Berl. E. Z. 49, p. 292
Balthasar, 1939, (*asmaraensis*) Redia 25, p. 32

Originalbeschreibung:

„*Trox nigrociliatus* Kolbe. Zur *luridus*-Gruppe gehörig; größer als der nahe verwandte *T. fascicularis* Wiedem., dem die neue Art durch die schwarzen Borsten sehr ähnlich ist. Sie unterscheidet sich von dieser Art hauptsächlich durch die nur wenig beborsteten Höcker des Pronotums, die Reihen glatter Tuberkeln der Elytren, das Vorhandensein je einer sekundären Reihe kleiner schwarzer Tuberkeln und je zweier Reihen feiner kettenförmiger, aus schmalen, kurzen Leisten bestehender tertiärer Streifen zwischen den primären und sekundären Tuberkelreihen.

Länge des Körpers 9,5—12 mm.

[1]) Hier soll nicht versäumt werden, darauf hinzuweisen, daß R. Paulian einige andere Arten durch einfache, aber alle systematisch wichtigen Bildungen erfassende Umrißzeichnungen der männlichen Sexualorgane sehr gut charakterisiert hat.

Abessinien: Keren (Steudner); Nord-Arussi-Galla: Busafela, Ireso, Wasambera, Fassassa und Daroli (4. Febr. bis 4. März 1901, von Erlanger)."

Diese Diagnose muß wie folgt ergänzt werden:

Von länglichovaler Gestalt, nach hinten deutlich erweitert. Auf dem Kopf, der runzelig puktiert ist, 2 querovale bis viereckige Felder, die seitlich und von oben durch schmale Leisten, oralwärts aber durch die Clypealnaht begrenzt werden. Die oberen Leisten sind beborstet. Clypeusspitze niedergedrückt. Halsschild hochgewölbt und dicht punktiert, zweimal so breit wie lang, Seitenrand mäßig gekerbt, Rückenfurche in der Mitte verflacht, alle Höcker mit schwarzen Borsten. Bei abgeriebenen Exemplaren kann diese Höckerbeborstung nur spärlich sein, so wie das bei der Kolb'schen Type der Fall ist.

Auf den Elytren sind die Höcker der Hauptreihen weitläufig gestellt, groß und eiförmig, sie tragen caudalwärts ein dichtes Borstenbüschel. Höcker der Zwischenreihen rund und kleiner als die der Nahtreihen, Zwischenräume tief punktiert, die erhabenen Leistchen leicht geschlängelt. Schildchen breit, basal eingedrückt, die Spitze abgerundet.

Länge: 9—13 mm; Breite: 5—7,5 mm.

Verbreitung: Abessinien, Ostafrika.

Untersuchungsmaterial:

Typen (in coll. Zool. Mus. Berlin) und mehrere Dutzend Individuen, z. T. in Serien aus verschiedenen Fundorten.

Die vorliegende Art scheint nicht selten zu sein. Ihre morphologisch-habituelle Variationsbreite ist verhältnismäßig groß. Manche abgeriebenen Tiere erinnern sehr an *T. montanus* Kolbe. Außerdem wurden schon von Kolbe, zwei Formen davon abgetrennt, die sich durch ihre äußeren Differenzierungen tatsächlich von der typischen *nigrociliatus* isolieren lassen. Diese Formen stimmen aber alle im Bau des Aedoeagus mit der „Stammform" überein (Abb. 10). Ich führe sie daher als Unterarten an und benenne die tiefschwarzen Vertreter vom Nyassa-See **nyassicus** ssp. nov. (Kolbe i. l.) und die mit hellbraun bis rostroten Borsten besetzte Form **nyansanus** ssp. nov. (Kolbe i. l.)

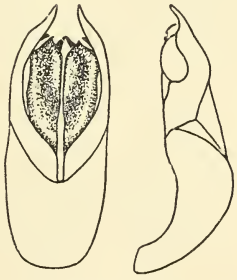


Abb. 10: Aedoeagus von *T. nigrociliatus* Kolbe (12 ×)

Die Unterart *nyassicus* ist durch den tiefschwarzen Körper und die ebenso gefärbten Borsten, den flacheren Halsschild und die großen, kreisrunden Elytrenhöcker ausgezeichnet.

(Holotypus und Paratypen in coll. Deutsch. Ent. Inst. Berlin, ex N. Nyassa-See, Ubena-Langenburg. IV, 1899, Goetze. Außerdem befinden sich mehrere Exemplare teils mit denselben Fundortsetiketten teils ex Ost-Afrika, Utengule VII, Stolz, in coll. Zool. Staatss. München, Naturhist. Mus. Wien und Zool. Mus. Berlin).

Eine weniger verschiedene Skulptur von *nigrociliatus* Kolbe besitzt ssp. *nyansanus*. An den gelbbraunen Borsten und den spitzen Hinterecken des Pronotums ist diese Unterart gut zu erkennen.

(♂-Holotypus und 4 Paratypen in coll. Zool. Mus. Berlin, ex O. Victoria-Nyansa, Ngorine und Mukenge, Anf. II. 1894. O. Neumann. Die restlichen Paratypen stammen von: Uganda, Brit. Ost-Afrika; Kenya-Nairobi, Karuka Forest, 1750 m, 1937; Ruanda, Rugege-Wald, 2100 m und von Abessinien).

9. **T. puncticollis** spec. nov.

Länge: 11—13 mm; Breite: 5,5—7 mm.

Verbreitung: Südafrika (Cap), Arabien.

Mit länglichem, nahezu parallelseitigem Körper. Borsten hellbraun bis rostrot. Fühlerkeule grau tomentiert.

Kopf stark gerunzelt und punktiert. Spitze des Clypeus nach unten etwas umgebogen. Stirnleisten über der gut abgesetzten Clypealnaht mehr gerundet als bei der vorhergehenden Art. Hinter der oberen Querleiste eine gegen den Vertex hin verbreiterte Furche. Punktierung des ganzen Halsschildes auffallend grob und zusammenfließend, Rückenfurche in der Mitte eingeengt, die sie begrenzenden Längserhöhungen basalwärts parallel und zugespitzt. Seitenrand stark krenuliert, vor den Hinterwinkeln weit ausgebuchtet. Elytren mit länglichovalen und gleichmäßig gerundeten Höckern der Hauptreihen. Jeder Höcker mit einzelnen Borsten am caudalen Ende. Zwischenreihen mit nur sehr kleinen Höckerchen. Die Zwischenräume mit deutlich sichtbaren lateralen Punktreihen, die durch leicht erhabene und parallel verlaufende, manchmal etwas geschlängelte Längsleistchen verbunden sind. Prosternalfortsatz spitzig. Kiel der Mittelbrust sehr scharf und behaart.

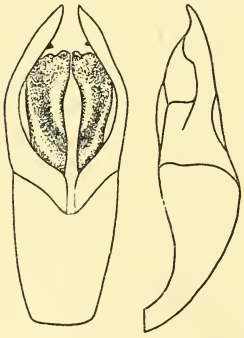


Abb. 11: Aedoeagus von *T. puncticollis* sp. n. (12 ×)

Untersuchungsmaterial:

5 Exemplare (♂-Holotypus und Paratypen) ex Medjaz (?) in coll. Zool. Staatss. München und 1 ♂

Paratypus in coll. Naturhist. Mus. Wien mit einem unleserlich beschriebenen Fundortzettel. Ein weiteres ♂ Exemplar ex Capland in coll. Zool. Mus. Berlin.

T. puncticollis besitzt einen artspezifisch gebauten Aedoeagus (Abb. 11) und ist mit *nigrociliatus* und deren Subspecies am nächsten verwandt. Als Hauptunterscheidungsmerkmal kann die aufgewölbte und besonders stark verrunzelt-punktierte Halsschildscheibe gelten.

10. **T. instabilis** spec. nov.

Länge: 9,5—13 mm; Breite: 5,5—7 mm.

Verbreitung: Capland, S.W.-Afrika, Transvaal, S.-Rhodesien.

Von länglichovaler Gestalt. Beborstung hell- bis dunkelbraun.

Kopf leicht verrunzelt punktiert. Die durch schmale Leisten umgrenzten Felder oberhalb der Clypealnaht sind mehr oder weniger gut sichtbar abgerundet. Clypealspitze in der Mitte niedergebogen.

Halsschild nach vorne verschmälert, die Seitenränder gleichmäßig gebogen und sehr deutlich gezahnt. Anordnung und Größe der Erhabenheiten auf dem Halsschild genau wie bei *T. sulcatus* Thunb. Punktierung individuell verschieden, aber doch meist nicht zusammenfließend oder verrunzelt punktiert. Schildchen an der Basis stark niedergedrückt, das Ende leicht zugespitzt.

Elytren lateral nach hinten nur schwach erweitert. Höcker der Hauptreihen langgezogen-oval, manchmal sogar etwas kielförmig, aber stets sehr weitläufig gestellt, so daß in der 1. Reihe neben der Naht nur 6 bis 9 kräftig beborstete Höcker von oben zu sehen sind. Die Höcker der Zwischenreihen um die Hälfte kleiner als die der Nahtreihen, mit je einem mikroskopisch kleinen Börstchen. Laterale Punktreihen tief und durch geschlängelte, winzige Leistchen miteinander verbunden. Krenulierung des Seitenrandes an der Elytrenbasis am deutlichsten. Prosternalfortsatz zugespitzt, Mittelbrustkiel sehr scharf und behaart.

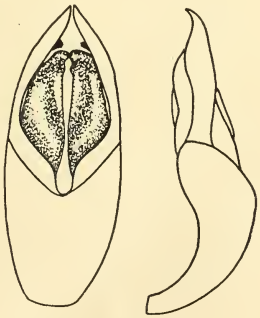


Abb. 12: Aedoeagus von *T. instabilis* sp. n. (12 ×)

Untersuchungsmaterial:

23 Individuen, davon 12 ♂♂, deren Genitalien geprüft wurden. ♂-Holotypus ex Salisburg, S.-Rhodesia, leg. Zumpt, XI. 1951 in coll. Mus. Frey. Paratypen in den Museen von Brüssel, Budapest, Paris, Pretoria, Stockholm und Wien mit folgenden Fundortsangaben: Cap; Basoutoland, Maseru; Transvaal; D.S.W.-Afrika, Farm Okonjato und Caffraria.

T. instabilis steht in enger Beziehung mit *T. sulcatus* Thunb. Obwohl die Flügeldeckenstruktur variiert, wird diese Art doch gut charakterisiert durch ein Merkmal, das keiner benachbarten Art zukommt. Der Abstand der Hauptreihenhöcker zueinander ist nämlich sehr groß, weshalb die Zahl der einzelnen Höcker nur relativ gering sein kann. Der Aedoeagus ist sehr konstant und leicht von dem der anderen Species zu unterscheiden (Abb. 12).

11. **T. sulcatus** Thunb.

Thunberg, 1787, Mus. Nat. Acad. Ups. III, p. 38
Thunberg, 1818, Mém. Acad. Petersb. VI, p. 449
Harold, 1872, Col. Hefte IX, p. 45
Péringuey, 1901, Trans, S. Afr. Phil. Soc. XII, p. 463
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 62

Länge: 10,5—13,5 mm; Breite: 6—7 mm.

Verbreitung: Capland.

Länglich, höchste Wölbung der Flügeldecken hinter der Mitte. Borsten hell- bis dunkelbraun.

Kopf dicht und grob punktiert. Die obere Querleiste der beiden nebeneinander liegenden Felder etwas gewölbt und mit einer Borstenreihe versehen. Spitze des Kopfschildes nach unten umgebogen.

Halsschild ebenfalls deutlich punktiert, nach vorne stark verschmälert. Flügelartig verflachter und gezahnter Seitenrand mäßig gerundet. Vorder- und Hinterecken fast spitz.

Längsgerichtete Rückenfurche eng, in ihrer Mitte nur unwesentlich verengt, die basalen Enden ihrer seitlich eingefaßten Erhebungen weit, aber nicht divergent nach hinten reichend und zugespitzt. Schildchen an den Seiten parallel, am Ende nicht abgerundet, Basalteil eingedrückt.

Elytren dorsal regelmäßig und ziemlich deutlich gerundet, auf dem Außenrand im caudalen Teil eine Reihe winziger Höcker mit je einem oder mehreren Börstchen. Die Höcker der Hauptreihen sehr langgestreckt, fast kielartig erhaben, sie berühren sich nicht, sondern sind unter sich meist um ihre eigene Länge getrennt. Jeder Höcker hat an seinem caudalen Ende einen Borstenbüschel, dessen Größe bei frischen Exemplaren in positiver Korrelation zur Länge der betreffenden Höcker steht. Zwischenreihen bestehen aus sehr kleinen, rundlichen Höckerchen; Längsleistchen der Zwischenräume nur undeutlich, die lateralen Punktreihen um so besser sichtbar. Prosternalfortsatz zugespitzt.

T. sulcatus scheint nicht selten zu sein, da in nahezu allen Sammlungen einige Individuen vorhanden sind. Eine enge und lange Rückenfurche, die gegen die Halsschildbasis nicht breiter wird, genau wie bei *T. instabilis* sp. n.

Als sicheres Determinations-Merkmal können wir die langen, schmalen und sehr deutlich erhabenen Höcker der Hauptreihen auf den Flügeldecken ansprechen. Diese Höcker stehen verhältnismäßig eng und bilden nicht selten an der Halschildbasis eine einzige kielförmige Leiste. Der Aedoeagus ist sehr spezifisch (Abb. 13).

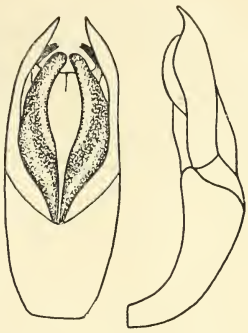


Abb. 13: Aedoeagus von *T. sulcatus* Thunb. (12×)

12. **T. cyrtus** spec. nov.

Länge: 9,5—13 mm; Breite: 5,5—7,5 mm.

Verbreitung: Südafrika (Basutoland).

Länglich oval mit hellbraunen Borsten. Die Behaarung um die Mundteile sehr dicht, lang, an der Basis rostrot.

Kopf verrunzelt punktiert, die Felder über der Clypealnaht seitlich abgerundet.

Halsschild gleichfalls runzelig punktiert, Rückenfurche sehr flach, weit nach hinten reichend. Seitenränder stumpf gezahnt. Schildchen weniger spitz als bei *T. caffer* Har.

Elytren matt glänzend. Hauptreihen nicht wesentlich höher als die Zwischenreihen, die Höcker der Hauptreihen oft wie bei *T. caffer*, aber weniger gleichmäßig oval geformt, eher länglicher, nicht selten mehr oder weniger unregelmäßig zusammenfließend. Die lateralen Punktreihen in den Zwischenräumen durch feine Leistchen verbunden.

Untersuchungsmaterial:

6 ♂♂ und 4 ♀♀ ex Basoutoland, Lessouto, Vallée du Ht. Orange, 1500 m (leg. R. Ellenberger) in coll. Mus. Paris (Holo-, Allo- und Paratypen).

Mit *T. caffer* Har. und *T. fumarius* sp. n. sehr nahe verwandt. *T. caffer* hat aber eine längere und gegen die

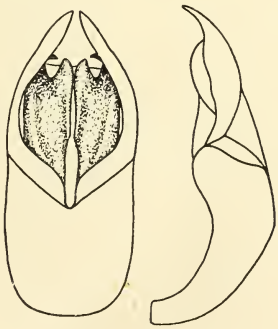


Abb. 14: Aedoeagus von *T. cyrtus* sp. n. (12 ×)

Halsschildbasis breiter werdende, mediane Furche, besitzt einen kahlen dritten Lateralhöcker und matte Flügeldecken, ganz im Gegensatz zu der vorliegenden Species. Auch ist die Form des Schildchens eine andere. Von *T. fumarius* ebenfalls gut zu trennen. Letztere Art hat keine mattglänzenden Elytren, ihre Höcker sind mehr kielförmig. Außerdem sind die Genitalien konstant verschieden (Abb. 14).

13. **T. fumarius** spec. nov.

Länge: 13,5—14 mm; Breite: 6,5—7,5 mm.

Verbreitung: Südafrika.

Länglichovale Gestalt. Alle Borsten braun oder rostrot.

Kopf und Halsschild sehr grob punktiert, die Felder über dem Clypeus etwas abgerundet. Kopfschildspitze nur wenig niedergedrückt.

Halsschild nach vorne stark verschmälert, Rückenfurche kaum mehr zu erkennen. Seitenränder an den Vorder- und Hinterecken spitz. Die länglichen Höcker der Hauptreihen auf den Elytren wenig stärker erhaben als die Höcker und Längsleistchen der Zwischenräume; Punktreihen sehr deutlich. Prosternalfortsatz wie bei den anderen Arten dieser Gruppe.

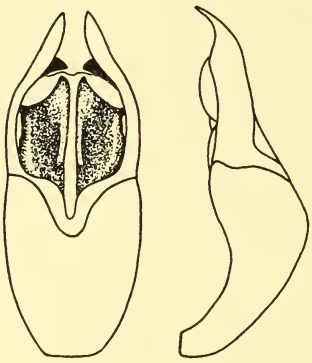


Abb. 15: Aedoeagus von *T. fumarius* n. sp. (13 ×)

Untersuchungsmaterial:

3 ♂♂ und 1 ♀ (Holo-, Allo- und Paratypen) ex Südafrika, Willowmore, leg. C. Koch, in coll. G. Frey: 1 ♂ in coll. Mus. Budapest und 1 ♂♀ (Willowmore, Cap, leg. H. Brauns) in coll. Transvaal Museum.

Durch die fast fehlende Rückenfurche auf dem Halsschild und die matten Elytren mit ihren beinahe kielförmigen Höckern ausgezeichnete Art. Auch ist die Penisstruktur artspezifisch (Abb. 15).

14. **T. caffer** Har.

Harold, 1872, Col. Hefte IX, p. 41
Péringuey, 1901, Trans. S. Afr. Phil. Soc. XII, p. 462
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 54

Länge: 10—13,5 mm; Breite: 6—8 mm.

Verbreitung: Capland, Transvaal.

Originalbeschreibung:

„*Tr. caffer* Harold: Simillimus *Tr. luridus*, a quo differt: statura plerumque minore et breviore, setis minus ferrugineis, pallidioribus, tuberculis basalibus lateralibus bipartitis, elytrorum tuberculis leviter nitidis, ovalibus, non sensim deplanato elevatis, sed jam basi convexis, serie tuberculorum marginalium pone medium tantum incipiente, thoracis elytrorumque margine brevius setosis, tibiis intermediis extus denticulis 4—5 majoribus. — Long 12—13 mill."

Die Fortsetzung dieser Haroldschen Diagnose in deutscher Sprache wird im folgenden nur auszugsweise und mit einigen wichtigen Ergänzungen wiedergegeben:

Dem *T. luridus* äußerst ähnlich. Der Kopf bietet keine Unterschiede. Halsschild dicht und fein runzelig punktiert, die kleinen Höckerchen vor dem Schildchen deutlicher. Rückenfurche weniger tief und kürzer als bei den vorhergehenden Arten, gegen die Basis breiter und flacher werdend, wie bei *luridus*. Die beiden beborsteten Lateralhöcker schmal, schwach erhaben, mehr oder weniger zusammenhängend, direkt neben diesen gegen die Halsschildmitte zu eine flache, manchmal höckerartige, glänzende oder kaum punktierte, unbeborstete Erhebung. Schildchen länglich, an der Spitze nicht oder nur wenig abgerundet. Hauptreihen der Elytren nicht viel höher als die Zwischenreihen. Die Höcker der Hauptreihen sind schon von der Basis an gewölbt, oval und glatt, sie bilden also nicht wie bei *T. luridus* flache, sich allmählich aufrichtende Erhabenheiten. Die lateralen Punktreihen der Zwischenräume sehr grob. Der Seitenrand, ebenso die Thoraxränder haben einen kürzeren Borstenbesatz als bei *T. luridus*, die Höckerreihe am Außenrand beginnt erst hinter der Mitte.

T. caffer Har. ist in den größeren Sammlungen genau so zahlreich vertreten wie *T. sulcatus* Thunb.

Typus und Paratypus im Zool. Mus. Berlin.

Péringuey (1901, l. c.) betrachtet diese Art als Synonym zu *T. luridus* F. Nach seiner Aedoeagus-Abbildung, die völlig unbrauchbar ist, läßt sich leider nicht feststellen, welche Arten und Überlegungen ihn zu diesem Resultat veranlaßt haben könnten.

Der Bau des Penis von *T. caffer* ist ohne Zweifel artspezifisch (Abb. 16) und hat mit *T. luridus* nichts gemeinsam.

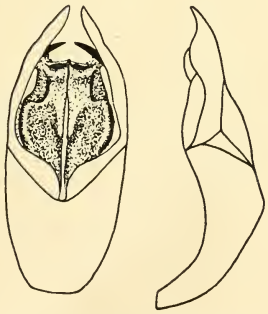


Abb. 16: Aedoeagus von *T. caffer* Har. (12 ×)

15. **T. luridus** F.

Fabricius, 1781, Spec. Ins. II, App. p. 496
Fabricius, 1787, Mant. Ins. I, p. 18
Fabricius, 1792, Ent. Syst. I, p. 87
Fabricius, 1801, Syst. El. I, p. 111
Illiger, 1802, Übers. Oliv. II, p. 7
Eschscholtz, 1822, Entomogr. I, p. 118
Castelnau, 1840, Hist. Nat. Ins. II, p. 107
Fahraeus, 1857, Ins. Caffr. II, p. 382
Harold, 1872, Col. Hefte, IX, p. 39
Kolbe, 1897, Deutsch-Ost-Afr. IV, Col. p. 157
Péringuey, 1901, Trans. S. Afr. Phil. Soc. XII, p. 462
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 58

Länge: 11—14 mm; Breite: 6,5—8,5 mm.

Länglichoval, fast eiförmig.

Kopf und Halsschild punktiert und etwas verrunzelt. Clypeusspitze nach vorne niedergedrückt. Die Stirnleisten fast halbkreisförmig über der Clypealnaht liegend.

Halsschild nach vorne stark verengt, Seitenränder nur schwach gebogen, aber mit sehr langen Fransen eingefaßt, die genau so dicht an der Halsschildbasis sitzen. Lateralhöcker eine schmale und gleichmäßig beborstete Leiste bildend. Rückenfurche im vorderen Teil nur gering vertieft, gegen die Basis offen und verbreitert, beinahe mit den Anteskutellarhöckern verschmolzen.

Seitenrand der Flügeldecken fein gekerbt und mit sehr langen Borsten versehen. Auf den verflachten Rändern schon vor der Mitte der Elytren eine Reihe winziger, aber mit deutlich sichtbaren Borsten besetzte Höcker. Hauptreihen nur wenig erhabener als die Zwischenreihen. Die Höcker der ersten Hauptreihe bestehen aus länglichen, gegen das caudale Ende nur allmählich aufragende Erhabenheiten, die an ihrer höchsten Stelle mit Borstenbüscheln versehen sind und abrupt aufhören. Zwischenreihen aus kleineren, aber ähnlich geformten Höckerchen. Die lateralen Punktreihen grob und gestreift. Prosternalfortsatz stark zugespitzt.

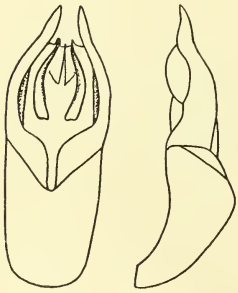


Abb. 17: Aedoeagus von *T. luridus* F. (12 ×)

Die Tibien des mittleren Beinpaares außen gleichmäßig gezahnt.

Die in fast jeder Sammlung befindliche Art wurde trotz ihrer außerordentlich guten Unterscheidungsmerkmale bisher als *T. caffer* oder *T. sulcatus* determiniert. Die sehr langen

Borsten an den Thorakal- und Elytralseiten, der sehr flache Halsschild und die oben erwähnten Höckerbildungen sind so charakteristisch, daß eine Verwechslung nahezu ausgeschlossen ist. Der Aedodagus ist gleichfalls artspezifisch gebaut (Abb. 17).

16. **T. planicollis** spec. nov.

Länge: 11,5—15,5 mm; Breite: 5,5—9,5 mm.

Verbreitung: Südafrika.

Von länglicher, ovaler, beinahe eiförmiger Gestalt. Borsten braun bis rostrot.

Kopf dicht punktiert, am Vertex längsgerunzelt. Stirnleisten wie bei *T. caffer* Har.

Halsschild gleichfalls verrunzelt-punktiert und sehr flach gebaut. Die Seiten flügelartig abgesetzt. Bis auf die Anteskutellarhöcker fehlen alle Erhebungen, die den vorhergehenden Arten eigen sind, oder aber sind sie nur noch andeutungsweise vorhanden. Die Beborstung bleibt aber an ihrer Stelle erhalten. So werden z. B. die lateralen Höcker auf dem Halsschild durch eine geschlängelte Borstenreihe angedeutet. Schildchen basal etwas eingedrückt.

Elytren matt. Skulptur und Prosternalfortsatz wie bei *T. fumarius,* die Höcker der Hauptreihen aber doch etwas kräftiger.

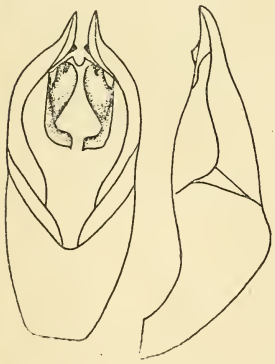


Abb. 18: Aedoeagus von *T. planicollis* sp. n. (12×)

Untersuchungsmaterial:

1 ♂ (Holotypus) und 3 ♀♀ ex Willowmore (Südafrika), leg. C. Koch, 30. 10. 1948 in coll. G. Frey; 1 Exemplar ex Willowmore, leg. Dr. Brauns, in coll. Transvaal-Museum und 1 ♂ ex Basoutoland, Lessouto, Vallée du Ht. Orange, 1500 m, leg. R. Ellenberger in coll. Mus. Paris.

Eine leicht zu erkennende Art, die durch den fast höckerlosen Halsschild mit *T. nama* Kolbe eine gewisse Ähnlichkeit hat. Die Flügeldeckenskulptur und der Aedoeagus-Bau (Abb. 18) bieten aber wesentliche Unterscheidungsmerkmale. Die Höcker der Haupt-, Zwischen- und Nahtreihen sind nämlich bei *T. nama* fast gleichstark erhaben und langgezogen.

17. **T. nama** Kolbe

Kolbe, 1908, Denkschr. Med. Ges. Jena XIII, p. 125
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 58

Länge: 10,5 mm; Breite: 6—7 mm.
Verbreitung: Südwest-Afrika.

Originalbeschreibung:

„*Trox nama* n. sp. *Trogi lurido* proximus, sed differt corpore minus gracili necnon prothorace elytrisque breviter fulvo-ciliatis, illo autem vix tuberoso nec costato, inaequali, ante basin binodoso, ubique confertissime punctato granulisque discoidalibus et rugis raris hic et illic obsito, lateribus recto fere angulo longitudinaliter depressis, limbo toto planato; marginibus lateralibus arcuatis, crenatis, antrorsum convergentibus, angulis posticis acutis; elytro utroque ordinibus catenariis 4 primariis, 5 secundariis, alternatis, incostatis, illis paulo crassioribus, his tenuioribus, exstructo; tuberculis catenarum angustis, subelongatis, catenis totis singulis utrinque costula tenui acuta, foveolis seriatis numerosis interrupta, vicinatis; tuberculis catenarum breviter fulvo-fasciculatis, serie abbreviata granulorum debilium fasciculatorum juxtamarginali valde pone medium parum conspicua, anteapicali; tibiis pedum primi paris extus parumdentatis, dentibus duobus apicalibus approximatis, sinu separatis, majoribus, denticulis lateralibus quinque minoribus, ultimis minutissimis. Long. corp. 10,5—12 mm.

Groß-Namaland: Kubub, März bis April 1904."

Von eiförmiger Gestalt. Haare und Borsten von hellbrauner bis rostroter Farbe.

Kopf mit zusammenfließender Punktierung. Clypeusspitze kaum merklich niedergedrückt. Stirnleisten wie bei den anderen Arten dieser Gruppe.

Halsschild nach vorne stark verschmälert, sehr dicht und tief punktiert, die medianen Erhebungen nur andeutungsweise vorhanden. Scheibe daher ziemlich gleichmäßig gewölbt mit einzelnen regellos stehenden, kurzen Borsten. Gerundeter Seitenrand flügelartig abgesetzt, leicht gekerbt, Hinterecken deutlich nach hinten gezogen und spitz. Schildchen wie bei *T. caffer* Har.

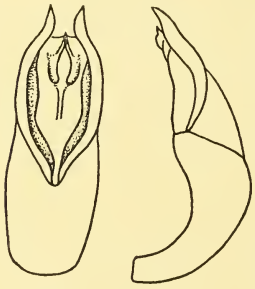


Abb. 19: Aedoeagus von *T. nama* Kolbe (12 ×)

Die Hauptreihen der Elytren nicht viel höher als die Zwischenreihen. Alle Höcker langgestreckt, schmal, fast kielförmig, die der Hauptreihen am Ende abgestutzt und mit einem Borstenbüschel versehen, laterale Punktreihen und Leistchen überaus deutlich.

Diese „gute" Art scheint selten vorzukommen. Die ♂-Genitalmorphologie zeigt an, daß *T. luridus* F. und *T. planicollis* sp. n. als die nächsten Verwandten zu betrachten sind (Abb. 19).

18. **T. montanus** Kolbe

Kolbe, 1891, Stett. E. Z. 52, p. 22
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 58

Länge: 12,5—15 mm; Breite: 6,5—8 mm.

Verbreitung: Ostafrika.

Die **Originalbeschreibung** ist so treffend, daß sie vollständig wiedergegeben wird:

„*Trox montanus* sp. n. Elongato- ovatus, subconvexus, niger, nitidus, fere glaber, antennis piceo-atris; cristis frontalibus duabus arcuatis, cealinea in transversum positis, suturae in medio frontali anteriori conjunctis; clypeo trigono, apice impresso deflexo; prothorace in dorso subnodoso ad marginem posticum rotundato, sulci discoidalis parum profundi medio interrupto; elytris fere parallelis, tuberculis, glabris, subdepressis, serierum alternarum minoribus, setulis minutis nonnullis nigris tubercula apicalia et lateralia coronantibus; tibiis anticis parumdentatis. Long. 13—14 mm.

Diese Art gehört in Harolds Gruppe des *nasutus, horridus, fascicularis* u. a. nimmt aber wegen der glatten Oberseite und der glänzenden Höcker der Flügeldecken eine isolierte Stellung ein. Die Skulptur der Flügeldecken ist ähnlich wie bei *granulipennis* der mediterraneischen Region beschaffen.

Die glänzende Oberseite ist nicht beborstet, die Höcker der Flügeldecken sind wenig erhaben. Einzelne kurze schwarze Borsten sitzen auf den am Ende und an den Seiten der Flügeldecken befindlichen Höckern. Der glänzende Kopf entbehrt auf der Stirn der sonst gewöhnlich bei den *Trox*-Arten vorhandenen Borsten. Der Clypeus ist fast wie bei *luridus* durch einen deutlichen, nach hinten etwas bogenförmig erweiterten, leistenförmigen Rand von der Stirn abgesetzt, hinten der ganzen Breite nach vertieft, vorn dreieckig vorgezogen, an der Spitze eingedrückt und abwärts gebogen. Auf der Mitte der Stirn erheben sich auf einer Querlinie nebeneinder stehend zwei bogenförmige Leisten, welche mit dem erhabenen Vorderrande der Stirn verbunden sind. Dies ist das Kennzeichen der oben erwähnten Gruppe, welches nur wenigen Arten eigentümlich ist. Alle diese Arten sind nur in der äthiopischen Region zu finden. Der Prothorax ist breiter als lang, vorn verschmälert, vor den Hinterecken verengt, an den Seiten und am Hinterrande schwarz beborstet. Der Hinterrand ist in der Mitte abgerundet. Die Oberfläche ist convex, seitlich von der Mittellinie ungleichmäßig vertieft und gehöckert, die schwache mittlere Längsfurche der Scheibe in der Mitte unterbrochen. Die fast parallelseitigen, gestreckten, verhältnismäßig wenig gewölbten Flügeldecken haben winklige Schultern und sind im hinteren Drittel schwach verbreitert. Die Längsreihen niedergedrückter glänzender Höcker sind abwechselnd stärker und schwächer. Die Vorderschienen weisen am Außenrande in der Mitte nur zwei größere Zähnchen und nach dem Grunde zu einige sehr kleine Zähnchen auf."

Eine anscheinend häufig auftretende Art. Eine große Anzahl der mir vorliegenden Individuen hat eine etwas mattere Oberfläche, ihre Höcker sind erhabener und stehen isoliert. Eine Divergenz im Genitalbau konnte ich zwischen den matten und glänzenden Formen aber nicht feststellen (Abb. 20).

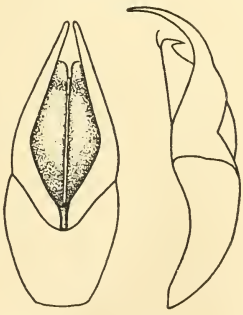


Abb. 20: Aedoeagus von *T. montanus* Kolbe (12×)

19. **T. talpa** Fahr.

Fahraeus, 1857, Ins. Caffr. II, p. 380
Harold, 1872, Col. Hefte IX, p. 44
Péringuey, 1901, Trans. S. Afr. Phil. Soc. XII, p. 457
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 62
Länge: 9—11,5 mm; Breite: 5,5—7 mm.
Verbreitung: Südafrika (Transvaal, Cap, Natal).

Originalbeschreibung:

„*Trox talpa*: ater; fronte carina transversa flexuosa; thorace irregulariter quadricostato, margine ciliato; elytris seriatim excavato-punctatis, interstitiis alternis costatis; sterno impresso; tibiis anticis bidentatis; antennis flavescentibus. - Long. 10,5; lat. 6 millim.

Habitat juxta fluvium Gariep."

Eine ganz hervorragend charakterisierte Art, mit stark angeschwollenen Rückenleisten auf dem Halsschild, die Furche dazwischen nur in der vorderen Hälfte vorhanden und sehr flach. Zwischen den zu einer starken Längsschwiele verschmolzenen Lateralhöcker und der Rückenleiste eine tiefe Einbuchtung, die bis an die vorderen spitzen Außenränder reicht. Die Höcker der Hauptreihen auf den Elytren alle schmal kielförmig miteinander verbunden, dazwischen in regelmäßigen Abständen mit Borstenbüscheln versehen. Diese Beborstung ist aber nur an frischen Exemplaren vorhanden. Die Type (in coll. Museum Stockholm) besitzt sie nur noch auf der 3. und 4. Hauptreihe.

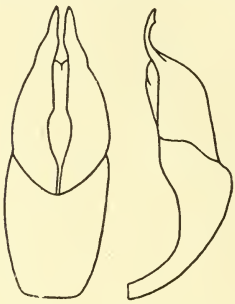


Abb. 21: Aedoeagus von *T. talpa* Fahr. (12×)

Der Aedoeagus ist ganz spezifisch gebildet (Abb. 21).

20. **T. rhyparoides** Har.

(= *whiteheadii* Woll.)

Harold, 1872, Col. Hefte IX, p. 32
Péringuey, 1901, Trans. S. Afr. Phil. Soc. XII, p. 456
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 60
Wollaston, 1877 (*T. whiteheadii*), Col. St. Helena, p. 61
Länge: 6,5—8 mm; Breite: 3,5—4,5 mm.
Verbreitung: Südafrika (Cap, Transvaal, Natal) und St. Helena.

Originalbeschreibung:

„*T. rhyparoides*: Elongatulus, leviter convexus, plerumque indumento griseo obtectus; fronte tuberculis duobus transversis, vertice a clypeo carina transversa

separato, clypeo angulato et cum vertice usque ad tubercula frontalia longitudinaliter carinato; thorace lateribus subrectis deplanatis, antice vix angustato, cristis dorsalibus cum tuberculis mediis basalibus connexis, antice ramulo obliquo, tuberculis lateralibus costiformibus; scutello oblongotriangulari; elytris ordinibus anguste costatis, 4-to reliquisque ad apicem in tubercula linearia solutis, costis, tuberculis calloque humerali tomentosulis, interstitiis biseriatim grosse punctatis, immixtis granulis nonnullis minutissimis; antennis rufis clava sat magna; mesosterno carinato; tibiis posticis calcaribus apicalibus brevibus, anticis angustis, muticis. — Long. 8—8,5 mill."

Eine in den Museen von Paris und Wien zahlreich vertretene Art, deren Elytrenhauptreihen stark gekielt und tomentiert sind. Sie hat keine nahen Verwandten, sieht aber dem *Trox pusillus* Pér. habituell nicht unähnlich. Der Penis ist sehr einfach gebaut (Abb. 22).

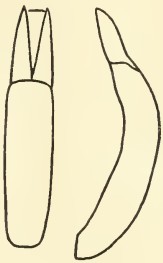


Abb. 22: Aedoeagus von *T. rhyparoides* Har. (16 ×)

Die Urbeschreibung von *T. whiteheadii* deckt sich vollständig mit der obigen Diagnose von *T. rhyparoides*. Auch dürfte die Identität von 2 ♀♀ *T. whiteheadii* Woll. ex St. Helena (in coll. Mus. Paris) mit *rhyparoides* Har. als gesichert gelten.

21. **T. pusillus** Pér.

(= *opacus* Felsche)

Péringuey, 1908, Trans. S. Afr. Phil. Soc. XIII, p. 634
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 60
Felsche, 1909, D. E. Z. 53. p. 450 (*opacus* Felsche)

Länge: 5—6,5 mm; Breite: 2,5—3,5 mm.

Verbreitung: Süd-Rhodesien, Elfenbeinküste, Franz. Congo

Originalbeschreibung:

„*Trox pusillus:* A close ally of *T. rhyparoides* Har., but smaller; the shape of the clypeus and frontal part is the same but the ridges are blunter and this applies also to those of the prothorax which bear at their disjuncted parts a small tuft of slightly flavescent squamose hairs, the two median costules are quite parallel, and they enclose a plain longitudinal raised line; on the elytra all the costae are interrupted at short; equidistant spaces ending in a squamose subflavescent tuft, whereas in *T. rhyparoides* the first two costae are almost entire from the apex to long last the middle, and the two rows of foveae in each interval are very shallow.

Length 6 mm; lat. 3 mm.

Hab. Southern Rhodesia (Salisbury)."

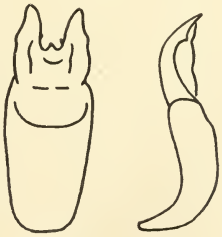


Abb. 23: Aedoeagus von *T. pusillus* Pér. (16 ×)

Von *T. perrieri* Fairm. und den anderen Arten aus dem Verwandtenkreis an der schwach erhabenen Längslinie in der Mitte der medianen Hals-

schildfurche sofort zu unterscheiden. Die Höcker auf den Flügeldecken nicht bei allen Individuen isoliert stehend, sondern manchmal auch zu Längsleisten verschmolzen. In den Zwischenräumen mit doppelten, wenig vertieften Punktreihen, ohne Zwischenreihen.

Eine wenig bekannte Art. Sie fehlt in den meisten Sammlungen; nur einzelne Exemplare in coll. Mus. Paris, British Museum und Naturhist. Mus. Wien.

Die Penisstruktur von 4 präparierten ♂-Tieren ist konstant arteigen (Abb. 23).

Die Nachprüfung der Typen von *T. opacus* Felsche (Tierkundl. Mus. Dresden) ergab die vollständige Gleichheit mit *T. pusillus* Péringuey.

22. **T. perrieri** Fairm.

Fairmaire, 1899, Ann. Soc. Ent. Belg. 43, p. 519
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 59
Länge: 3,5—4 mm; Breite: 2,5 mm.
Verbreitung: Madagascar.

Originalbeschreibung:

„*Trox perrieri* Fairm. — Long. 5 mill. — Ovatus, convexus, fuscus, indumento terreno dense vestitus; capite rugato, fronte tuberculis 2 transversis obsito; prothorace transverso, elytris parum angustiore, antice sat abrupte angustato, lateribus grosse ciliato et medio paulo angulato, dorso inaequali, rugato, utrinque fortiter oblonge impresso, medio obsolete sulcatulo et plicatulo; scutello ovato, apice rotundato; elytris sat fortiter striatis, intervallis alternatis tuberculis oblongis piceo-rufescentibus instructis, ceteris modice granatis, intervallo suturali sat elevato, oblonge tuberoso; subtus cum epipleuris piceo-rufescens. —

Suberbieville (H. Perrier). — Découverte fort intéressante, car on ne connaissait encore qu'une seule espèce de *Trox* à Madagascar, et elle est peu distincte. Celle-ci est beaucoup plus petite et ressemble assez au *T. fascicularis* du Cap, mais le corselet est très différent et les tubercules des élytres sont autrement sculptés."

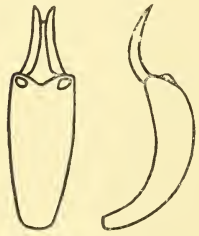


Abb. 24: Aedoeagus von *T. perrieri* Fairm. (16 ×)

Eine auf Madagascar vorkommende und mit dicker Erdkruste überzogene Art, die ich bisher nur im Pariser Museum sah. Sie steht in näherer Beziehung zu *Trox pusillus*, weicht aber im folgenden von ihm ab: Rückenwülste auf dem Halsschild in der Mitte nicht unterbrochen, sondern einander genähert, die Furche ohne erhabene Mediane, Tuberkeln der Hauptreihen tropfenförmig, keine Punktreihen in den Zwischenräumen, unterschiedlich große Höckerreihen in unregelmäßiger Anordnung und andersgebildeten Penis (Abb. 24).

23. **T. nanniscus** Pér.

Péringuey, 1901, Trans. S. Afr. Phil. Soc. XII, p. 458
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 58

Länge: 5,5—7 mm; Breite: 3,5—4 mm.
Verbreitung: Capland.

Originalbeschreibung:

„*Trox* (*Phoberus*) *nanniscus* n. sp.: Black, opaque, with all the fascicles of ciliae light brown; clypeus sharply triangular; head rugose, and with the normal transverse frontal carinae slightly interrupted in the centre, and the median longitudinal carina very distinct; the transverse carinae are densely squamose; antennae sub-ferruginous and with a sub-flavescent club; prothorax only moderately arcuate laterally in front and densely ciliate along the margins; the median longitudinal furrow is twice interrupted, and the walls of it, as well as all the tubercles, are densely squamose, almost cristate; scutellum very small, almost indistinct; elytra sub-elongate, a little sinuate laterally above the median part, not serrate laterally, but somewhat densely ciliate along the outer margins; and having on each side besides the suture which is similarly fasciculate, four tuberculated costae bearing closely set equi-distant fascicles of dense ciliae, intervals filled with transverse folds vaguely enclosing transverse, very shallow, prosternum simple, anterior tibiae with a faint trace of a basal tooth set not far from the second, which is separated from the apical one by a distinct emargination; intermediate and prosterior tibiae stiffly bristly, not dentate; no wings. Length 5 mm; width 3 3/4 mm.

This very small species resembles *T. fascicularis* in the disposition of the fascicles of hairs and the general appearance, although the elytra are a little more ampliate from past the middle, but ist is easily distinguished owing to the shape of the clypeus, wich is very sharply acuminate at tip instead of being strongly emarginate; the shape of the genital armature is nearly similar to that of *T. penicillatus*, but the upper median valve is acutely bifid at tip instead of being nearly transverse, and is also longer in proportion to its size.

Hab. Cape Colony (Port Elizabeth, Graham's Town)."

Dem nachfolgend beschriebenen *Trox nasutus* Har. habituell sehr ähnlich. Die sehr unterschiedliche Bildung von Kopf, Halsschild und Penis zeigt aber, daß in Wirklichkeit keine engen Beziehungen zwischen diesen Arten bestehen. Clypeus bei *nanniscus* kaum merklich niedergedrückt, bei *nasutus* dagegen in eine leicht aufgebogene scharfe Spitze auslaufend. Wie die Originaldiagnosen zeigen, sind auch die Erhabenheiten auf der Stirn wesentlich verschieden. So findet man bei *nanniscus* u. a. in der Mitte der Stirn einen deutlichen Höcker, der *nasutus* fehlt. Die Anordnung der leistenförmigen Wülste auf dem Halsschild ist gleichfalls ganz ver-

Abb. 25: Aedoeagus v. *T. nanniscus* Pér. (16 ×)

schiedenartig. Außerdem kann für *nanniscus* die Bezahnung der Vorderschienen oberhalb des Randzahnes als Unterscheidungsmerkmal gelten, da *nasutus* an dieser Stelle nur feine Härchen besitzt. Der Bau des Aedoeagus (Abb. 25) zeigt eine gewisse Annäherung zu den Formen der *penicillatus* Gruppe, nicht aber, wie man vermuten könnte, zu *T. nasutus* Har.

24. **T. nasutus** Har.

Harold, 1872, Col. Hefte IX, p. 34
Péringuey, 1901, Trans. S. Afr. Phil. Soc. XII, p. 459
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 58
Länge: 7,5—10 mm; Breite: 4,5—5,5 mm.
Verbreitung: Capland.

Originalbeschreibung:

„*Tr. nasutus* (n. sp.): Oblongus, elytris autem ovalibus; clypeo antice acuto angulato, non inflexo; thorace lateribus deplanatis, breviter tantum setulosis, rotundatis, ante angulos posticos leviter sinuatis, cristis dorsalibus longis, medio interruptis, breviter setulosis; elytris ordinibus optime conspicuis, e tuberculis brunneo-penicillatis compositis, interstitiis obsolete grosse punctatis; antennis obscure rufis, articulo primo ferrugineohirsuto; tibiis anticis muticis, absque dente marginali. — Long. 9 mill.

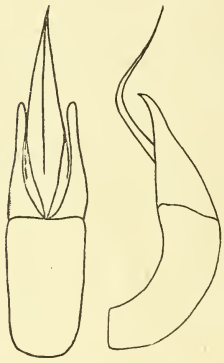


Abb. 26: Aedoeagus von *T. nasutus* Har. (12 ×)

Weniger selten als *T. nanniscus* Pér. in den Sammlungen zu finden. Eine Verwechslung mit dem nachfolgend zitierten *T. aculeatus* Har. ist alleine schon wegen den enormen Größenunterschieden nicht möglich. Eine physiognomische Ähnlichkeit besteht vielmehr mit *T. nanniscus* Pér. Der zugespitzte und leicht aufgebogene Clypeus ist das sicherste Erkennungsmerkmal von *nasutus*. Auch findet man bei keiner benachbarten Art einen so merkwürdig geformten caudalen Teil des Aedoeagus wie bei *nasutus* (Abb. 26).

25. **T. aculeatus** Har.

Harold, 1872, Col. Hefte IX, p. 37
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 53
Länge: 12,5 mm; Breite: 7 mm.
Verbreitung: Capland.

Originalbeschreibung:

„*Tr. aculeatus*: Valde affinis praecedenti (*Tr. horridus* F.), a quo differt statura plerumque minore, antennis omnino piceis, thoracis tuberculis basalibus

a cristis separatis, lateralibus bipartitis, elytris thorace angustioribus, oblongo-ovalibus, intervallis omnino non distinctis, interstitiis fortius foveolato-excavatis, foveolis rugis transversis separatis, mesosterno carinato. — Long. 14 mill.

Ganz vom Aussehen des *horridus*, aber durch mehrere Eigentümlichkeiten von demselben verschieden. Er ist kleiner von Gestalt, die Fühler sind dunkelbraun; der Kopf ist feiner punktiert, das Kopfschild vorn noch etwas gerundet. Auf dem Halsschild sind die Erhöhungen schärfer, mit längeren Borsten besetzt, die mittleren Basalhöcker sind frei, nicht mit den Rückenleisten vereinigt, an diesen ist der vordere Seitenast durch ein isoliertes Höckerchen angedeutet; die seitlichen Basalhöcker sind sehr deutlich in zwei einzelne getrennt. Die Flügeldecken sind länglicher, minder rein oval, schmäler als das Halsschild in seiner größten Breite: die Höcker der Hauptreihen stehen einzelner, sie zeigen weniger die Neigung in einer Längsleiste zusammen zu fließen, die Zwischenreihen sind durchaus undeutlich, die Zwischenräume noch gröber grubig punktiert, die einzelnen Gruben durch Querfalten getrennt, welche von einer Hauptreihe zur andern fast ohne Unterbrechung reichen. Das Prosternum auf den Seiten ohne Querrunzeln; das Mesosternum vor den Mittelhüften gekielt.

Vaterland: Caffrarien."

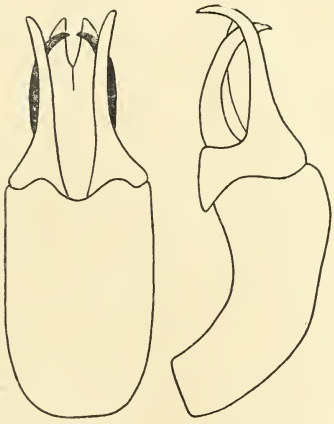


Abb. 27: Aedoeagus von *T. aculeatus* Har. (12 ×)

Ich kenne nur den ♂-Typus in coll. Naturhist. Mus. Wien. Da die Diagnose von Harold auf dieses eine Tier zutreffend ist, halte ich es für ausreichend, nur die Abbildung des sehr eigentümlich gebauten Aedoeagus (Abb. 27) der obigen Artcharakterisierung anzufügen.

26. **T. horridus** F.

Fabricius, 1775, Syst. Ent. App. p. 818
Olivier, 1789, Ent. I, 4, p. 5, t. 1, f. 2
Herbst, 1792, Natursyst. Ins. Käf. III, p. 21, t. 21, f. 4
M'Leay, 1819, Hor. Ent. I, p. 138
Wiedemann, 1821, In Germ. Mag. Ent. IV, p. 130
Harold, 1872, Col. Hefte IX, p. 36
Péringuey, 1901, Trans. S. Afr. Phil. Soc. XII, p. 460
Arrow, 1912, Col. Cat. J.-Schklg. 43, p. 57
— *silphoides* Thunberg, 1787, Mus. Nat. Act. Ups. III, p. 38
— *silphoides* Thunberg, 1818, Mém. Acad. Pétersb. VI, p. 450
— *pectinatus* Pallas, 1781, Icon. Ins. p. 10, t. A, f. 10

Länge: 12,5—17 mm; Breite: 7—10 mm.

Verbreitung: Capland

Grundfarbe, Haare und Borsten schwarz.

Kopf punktiert, auf der Stirn bis zum Scheitel längsgerunzelt. Clypeus an der Naht niedergedrückt, vorne gleichmäßig abgerundet und kaum merklich nach unten umgebogen, mit einzelstehenden Börstchen; obere bogenartige Querleiste unregelmäßig erhaben, mit kräftigem Borstenbesatz. Halsschild grob runzelig punktiert, die medianen, über das ganze Pronotum reichenden Längswülste begrenzen eine tiefe Furche. Lateralwülste in die Länge gezogen, im vorderen Teil etwas mehr angeschwollen. Seiten des Halsschildes flügelförmig abgesetzt, die Randpartien stumpf gezahnt, Hinterecken mehr oder minder deutlich abgerundet, nach innen zu stark eingebuchtet, Vorderecken spitz.

Elytren eiförmig gestaltet, Höcker der Hauptreihen fast zusammenfließend und beborstet, die Zwischenräume ohne Höcker, aber mit zwei breiten und tiefen Punktreihen, die durch Querrunzeln getrennt sind. Seitenrand abgeflacht, gekerbt und büschelartig beborstet. Schildchen nahezu dreieckig. Prosternalfortsatz wulstig geformt.

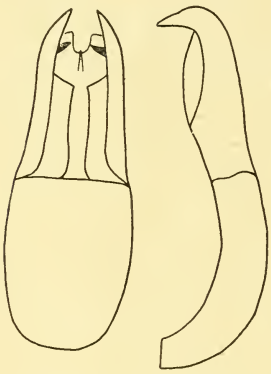


Abb. 28: Aedoeagus von *T. horridus F.* (12 ×)

Die sehr häufige Art hat in *T. aculeatus* den einzigen näheren Verwandten. Die Unterscheidung ist nicht schwierig, wenngleich die habituelle Ähnlichkeit verblüffend groß ist. Die artspezifische Bildung des Schildchens, der Höckerreihen auf den Flügeldecken und des Aedoeagus (Abb. 28) können als sichere Merkmale bei der Determination dienen.

Alphabetisches Register

aculeatus Har. 344
angulatus Fahr. 326
arcuatus sp. n. 323
asmaraensis Balth. 328
caffer Har. 334
consimilis sp. n. 324
cyrtus sp. n. 333
fascicularis Wied. 317
fumarius sp. n. 334
horridus F. 345
instabilis sp. n. 331
levis sp. n. 325
luridus F. 336
montanus Kolbe 338
nama Kolbe 337
nanniscus Pér. 343
nasutus Har. 344
nigrociliatus Kolbe 328
nyansanus ssp. n. 329
nyassicus ssp. n. 329
opacus Felsche 341
penicillatus Fahr. 320
planicollis sp. n. 337
perrieri Fairm. 342
puncticollis sp. n. 330
pusillus Pér. 341
rhyparoides Har. 340
setulosus Kolbe 326
squamiger Roth 326
strigosus sp. n. 319
sulcatus Thumb. 332
talpa Fahr. 340
whiteheadii Woll. 340

Aus der Chronik des Museums Frey

Von Dr. E. Haaf

Seit der letzten in den „Entomologischen Arbeiten" erschienenen Museums-Chronik von Herrn Konsul Frey sind nahezu zwei Jahre vergangen. Da inzwischen weitere Fortschritte in der musealen Tätigkeit zu verzeichnen waren, dürfte es für die Leser dieser Zeitschrift von Interesse sein, Näheres darüber zu erfahren.

Die sachgemäße Aufstellung der Sammlungen und die Schaffung notwendiger Arbeitsplätze für die Fachkräfte galt für ausbaufähige naturwissenschaftliche Museen und Institute, die sich nicht allein auf die Konservierung und Anhäufung von Naturobjekten beschränkten, von jeher als eine vordringliche Aufgabe. Dieses Bestreben hatte besonders das Museum Frey. Herr Konsul Frey sprach in seinem „Vorwort zur Entstehung des Museums Frey" von der Möglichkeit einer räumlichen Erweiterung seines Museums. Dieser Gedanke reifte nun im Laufe der folgenden Monate zu einem festen Plan, zumal der Raummangel infolge des großen Aufschwunges des Instituts geradezu alternativen Charakter angenommen hatte. Um die erfreuliche Aufwärtsentwicklung des Museums nicht zu unterbrechen, sah man die Lösung im Bau eines neuen Museums, über das noch zu berichten sein wird, da seine Fertigstellung kurz bevorsteht.

Über die wissenschaftlichen Arbeiten der Museums-Angehörigen innerhalb der besprochenen Zeitspanne brauchen hier keine Worte verloren werden, denn die eigene Zeitschrift gestattete es, die jeweiligen Ergebnisse dieser Studien zu publizieren.

Obwohl im letzten Jahr außer Buprestiden-Typen der coll. Hoschek keine fremde Sammlung mehr durch Kauf erworben wurde, waren trotzdem laufend Eingänge von neuem und umfangreichem Käfer-Material zu verzeichnen. Von erwähnenswerten Original-Ausbeuten seien besonders die Käfersendungen unserer Sammler Pater Hartl (Ostafrika), Dr. Zumpt (Südafrika), Nathan (Indien), Arakawa (Japan) und Demarz (Australien) hervorgehoben. Ferner dürfen hier nicht die vielen von uns bearbeiteten Determinationssendungen anderer Museen und Privatsammler vergessen werden.

Auch ergaben zwei erfolgreiche entomologische Reisen, die Herr Konsul Frey durchführte, manche Bereicherung. Über die erste Reise nach Süd- und Äquatorialafrika wurde schon in Band III/2, p. 710/18 dieser Zeitschrift berichtet. Eine weitere große Reise unternahm Herr Frey zu Beginn dieses Jahres nach Indien und Ceylon. Die Resultate der dabei erzielten Ausbeute werden noch von den Spezialisten, die sich dem teilweise sehr wertvollen Material angenommen haben, sukzessive veröffentlicht.

Ein weiterer Punkt unseres Aufgabenbereichs stellte der Kontakt mit führenden Entomologen des In- und Auslandes dar. Dieses Vorhaben gelang nicht zuletzt durch die Weiterführung unserer Museumszeitschrift, deren Redaktion der Unterzeichnete jetzt übernommen hat, um dem bisherigen Schriftleiter, Herrn Hans Kulzer, die Möglichkeit zu geben, sich in erhöhtem Maße mit „seinen" Tenebrioniden zu befassen. Das Ausgabedatum des vorliegenden Heftes, das zugleich den gesamten IV. Band darstellt, fällt aus nachstehendem Grund auf das Ende des Jahres, also nicht, wie üblich, auf das erste Halbjahr. Herr Konsul Frey hatte sich nämlich entschlossen, dem bekannten Verfasser der „Faunistik der mitteleuropäischen Käfer" Adolf Horion bei der Fortsetzung seines Werkes behilflich zu sein. Dadurch konnte der 3. Band der „Faunistik" als Sonderheft der „Entomologischen Arbeiten" verlegt werden. Nachdem das Erscheinen des Sonderheftes von allen deutschen Coleopterologen sehr lebhaft begrüßt wurde, ist für das Jahr 1955 die Drucklegung eines weiteren Sonderbandes vorgesehen, um die Weiterführung der Arbeiten von Ad. Horion zu sichern.

Mehrere prominente in- und ausländische Entomologen statteten dem Museum Frey Besuche ab. Es seien folgende Herren erwähnt, die z. T. unserer Einladung folgend, als Gäste bei uns arbeiteten: Burlini (Italien), Bänninger (Schweiz), Hofrat Breit (Wien), Prof. Dr. Esaki (Fukuoka/Japan), Dr. Gressit (Honululu), Ad. Horion (Überlingen/Bodensee), Dr. A. Janssens (Brüssel), Ernst Jünger (Wilfingen/Württemberg), Prof. Dr. Kuschel (Santiago de Chile), Prof. Dr. Mandl (Wien) Dr. W. Marten (Barcelona), J. Negré (Versailles) und Prof. Dr. Strouhal (Wien).

Daß neben der Vergrößerung der Museumsbibliothek und dem persönlichen Gedankenaustausch weitere Verbindungen mit uns bisher noch nicht bekannten Entomologen aufgenommen werden konnten, versteht sich von selbst. Nicht weniger vorteilhaft erwies sich für die Mitarbeiter des Museums der Besuch sowohl der

diesjährigen Entomologen-Tagung in Hamburg, als auch der Museen in Paris, Brüssel und London. Es ist daher auch beabsichtigt, in dem neuen Museumsbau, der zur Zeit in München-Tutzing ersteht, Gästezimmer und genügend Arbeitsmöglichkeiten für unsere Besucher bereitzustellen. Durch die dann im ganzen verfügbaren Arbeitsräume, die genau das Doppelte gegenüber dem alten Gebäude betragen werden und durch ihre sinnvollere Unterteilung hoffen wir eine wesentliche Verbesserung in räumlicher wie arbeitsmäßiger Hinsicht sowohl für die Mitarbeiter, als auch für die Gäste des Museums Frey zu erreichen.

Caudatomolpus paradoxus n. sp.

B. Bechyné delin.

MCZ ERNST MAYR LIBRARY
3 2044 128 439 478

Date Due

AUG 1977	

Entomologische Arbeiten aus dem Museum G. Frey tutzing bei Mü
Museum G. Frey, Munich
MUS 4892
Harvard University, Museum of Comparative Zoology, Ernst Mayr
[12] entomologischear4
Jan 21, 2016
entomologischear4195muse
ST004635